

In the name of Allah, the Most Gracious, the Most Merciful



Copyright disclaimer

"La faculté" is a website that collects medical documents written by Algerian assistant professors, professors or any other health practicals and teachers from the same field.

Some articles are subject to the author's copyrights.

Our team does not own copyrights for some content we publish.

"La faculté" team tries to get a permission to publish any content; however , we are not able to contact all authors.

If you are the author or copyrights owner of any kind of content on our website, please contact us on: facadm16@gmail.com to settle the situation.

All users must know that "La faculté" team cannot be responsible anyway of any violation of the authors' copyrights.

Any lucrative use without permission of the copyrights' owner may expose the user to legal follow-up.



Le cytosquelette d'actine

Dr DEKAR
2015-2016

Objectifs Pédagogiques

Objectif 1: Donner les caractéristiques morphologiques des filaments d'actine

Objectif 2: Citer les particularités moléculaires de leurs composants de base

Objectif 3: Expliquer les mécanismes de leur formation

Objectif 5: Indiquer leurs distributions cellulaire et tissulaire

Objectif 6: Discuter leurs propriétés physiologiques fondamentales

Objectif 7: Préciser l'effet de quelques drogues et leurs indications thérapeutiques

Objectif 8: Expliquer leur mode d'intervention dans les processus de biomotilité.

Objectif 9: expliquer leur interactions dans les cellules musculaires striées.

Techniques d'étude

Deux techniques de mise en évidence du cytosquelette d'actine en ME

Ultrastructure

Coupes minces et coloration positive:

Microfilaments fins (MFF)

6 – 8 nm de diamètre



Architecture moléculaire

Coloration négative après Isolement

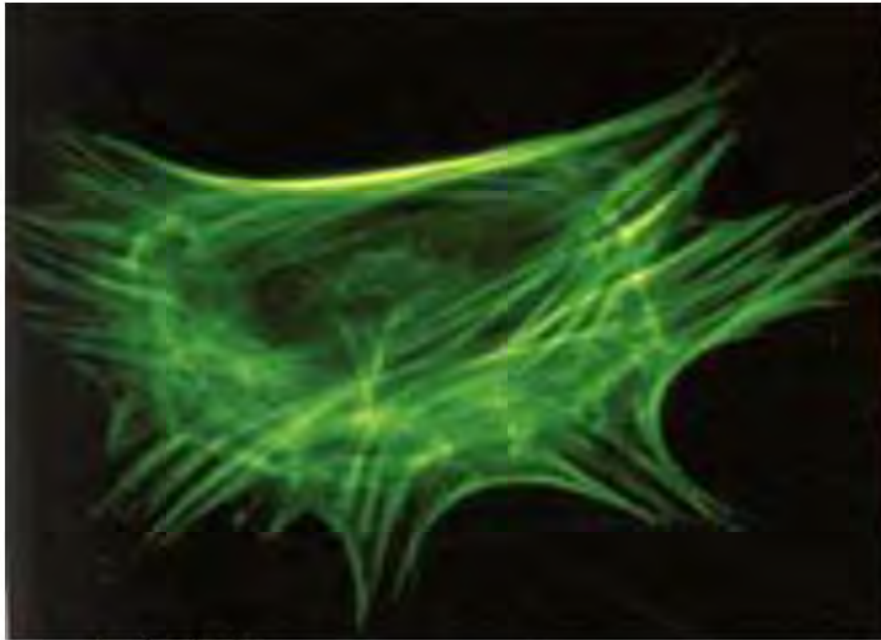
Hélice monocaténaire



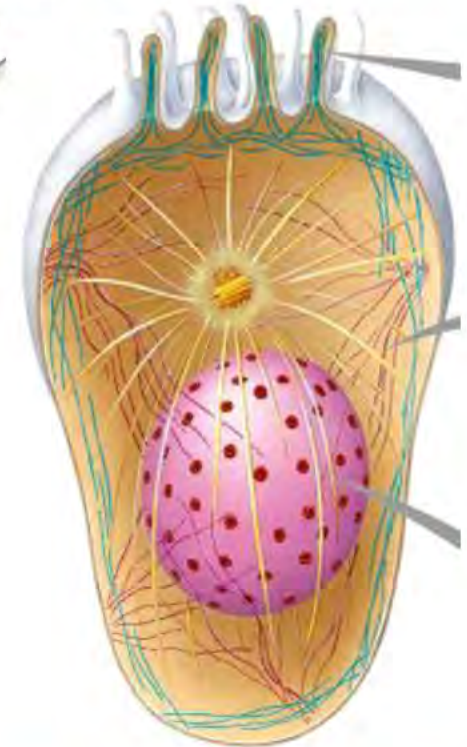
Objectif 1: Donner les caractéristiques morphologiques des filaments d'actine

Techniques d'étude

Technique d'immunofluorescence révèle leur distribution intracellulaire



**Forment un réseau sous membranaire:
cortex cellulaire**



**En plus d'autres localisations
dans les cellules polarisées**

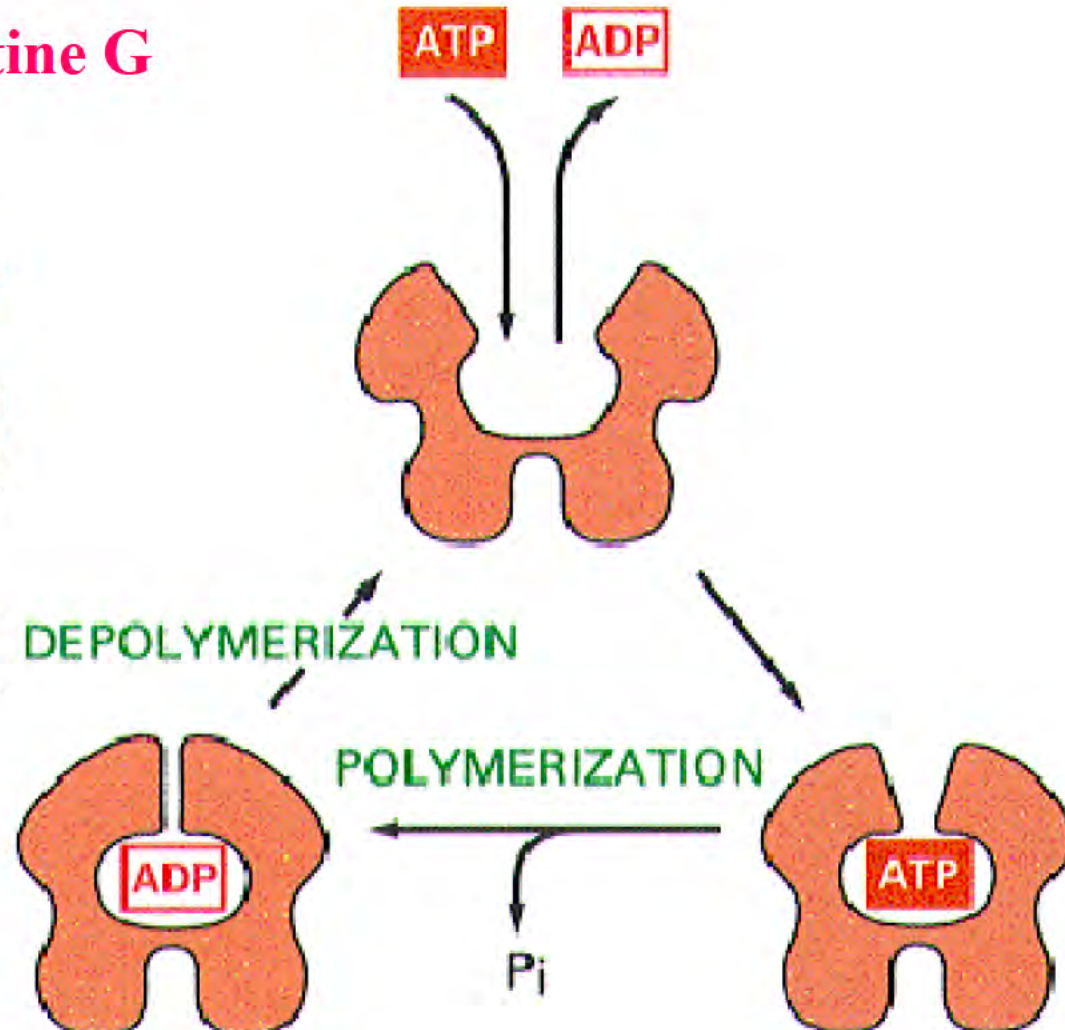
Objectif 2: Citer les particularités moléculaires de leurs composants de base

Structure

**Monomère d'actine =
protéine globulaire: Actine G**

- protéine bivalve
- un site pour l'ATP/ADP
- Extrémité barbue (large)
- Extrémité pointue
- Site de liaison à 2 autres monomères G

(Voir fascicule P 16)



Objectif 2: Citer les particularités moléculaires de leurs composants de base

Structure



Deux variétés
de monomère G

G α

Cell.
Musculaire

Filaments
stables

G β, γ

Cell. Non
musculaire

Filaments
Instables
(dynamiques)

Objectif 2: Citer les particularités moléculaires de leurs composants de base

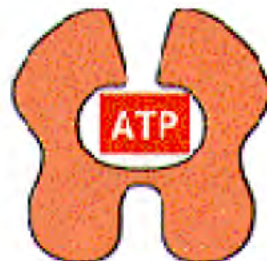
L'association des monomères G engendre des filament en forme d'hélice monocaténaire

Actine G



Polymérisation

Actine F

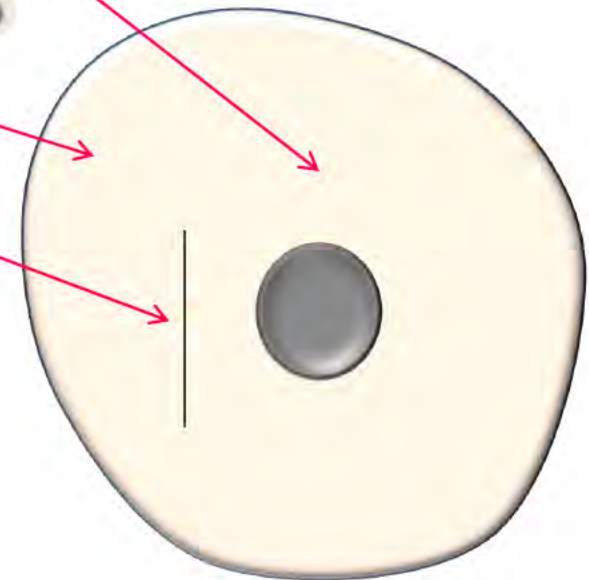


Objectif 3: Expliquer les mécanismes de leur formation

Biogenèse des MFF d'actine

Sites

- Points dispersés du hyaloplasme
- Sous la membrane
- Sur des filaments déjà formés

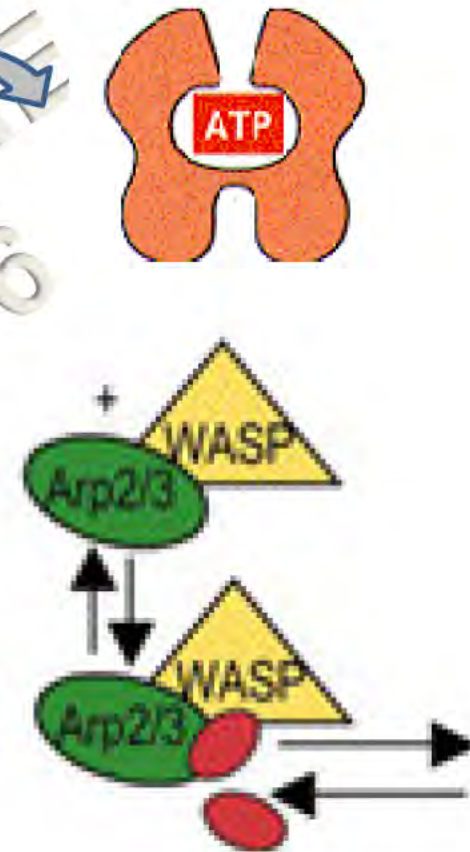


Objectif 3: Expliquer les mécanismes de leur formation

Biogenèse des MFF d'actine

Molécules

- Actine G
- ATP
- Monomère G-ATP
- Complexe d'amorce : ARP 2/3



Objectif 3: Expliquer les mécanismes de leur formation

Biogenèse des MFF d'actine

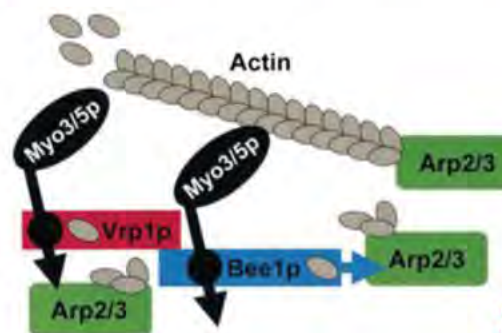
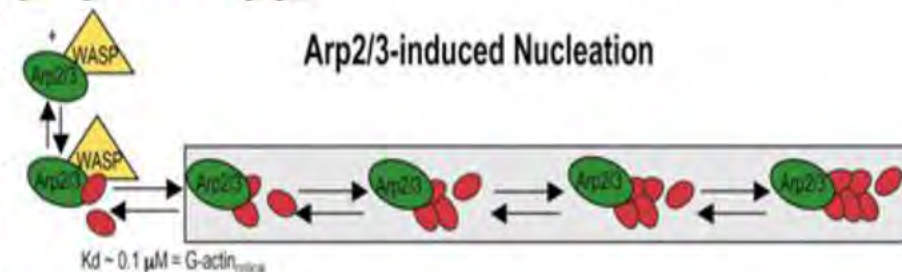
Mécanisme

➤ Nucléation

➤ L'amorce de nucléation = un complexe protéique: Complexe ARP 2/3 qui stabilise un **Trimère d'actine G-ATP**

➤ ARP2/3 est préalablement **activé**

➤ Plusieurs protéines peuvent Intervenir dans l'activation

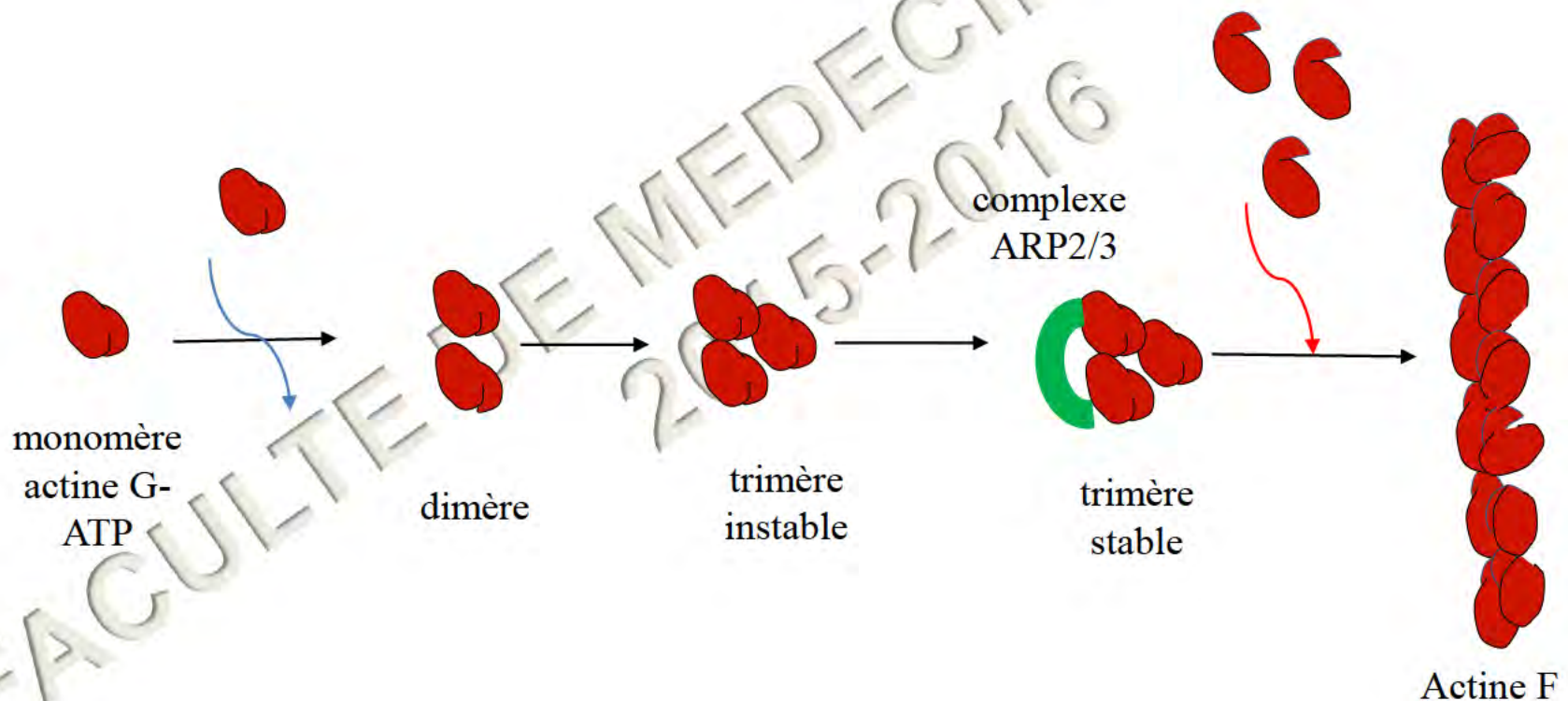


Schémas facultatif

Objectif 3: Expliquer les mécanismes de leur formation

Biogenèse des MFF d'actine

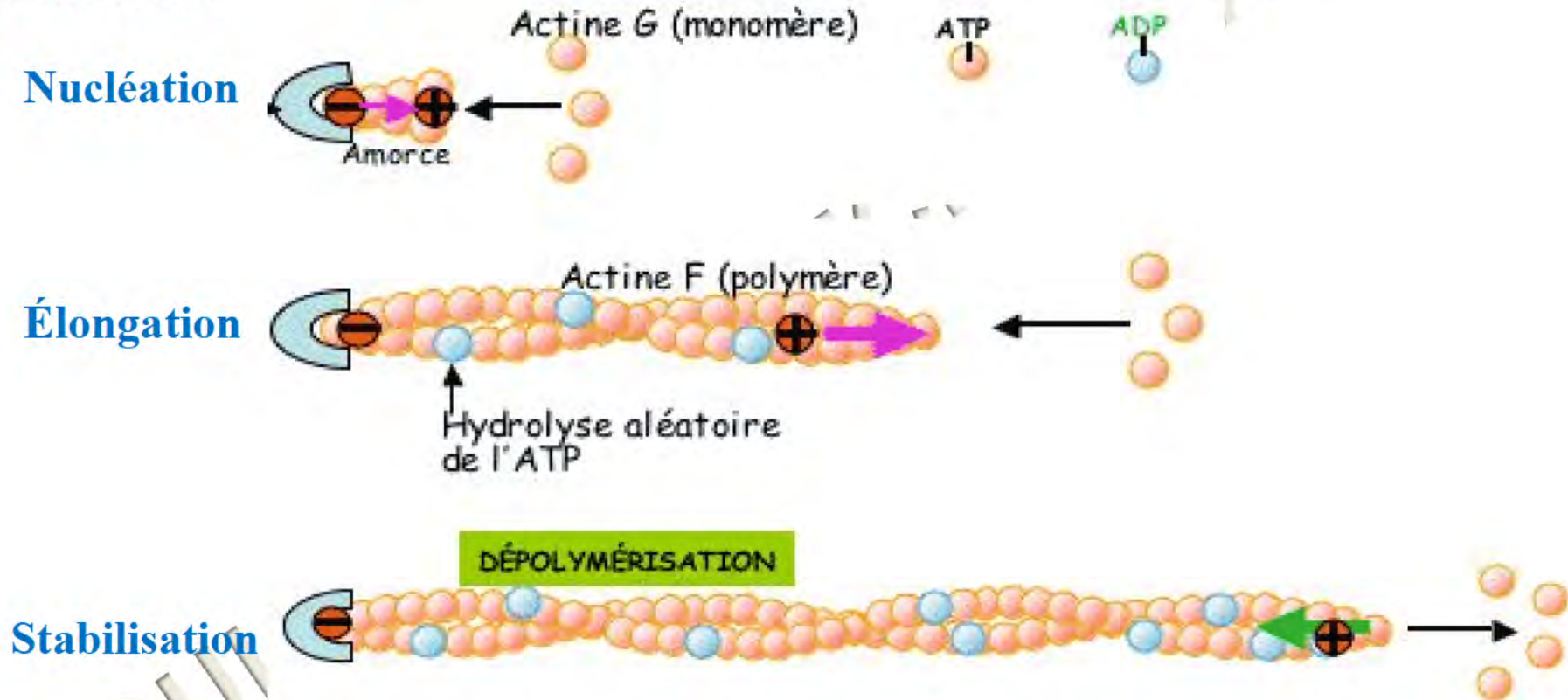
Voir schéma complément P 19



Objetif 3: Expliquer les mécanismes de leur formation

Biogenèse des MFF d'actine

Mécanisme

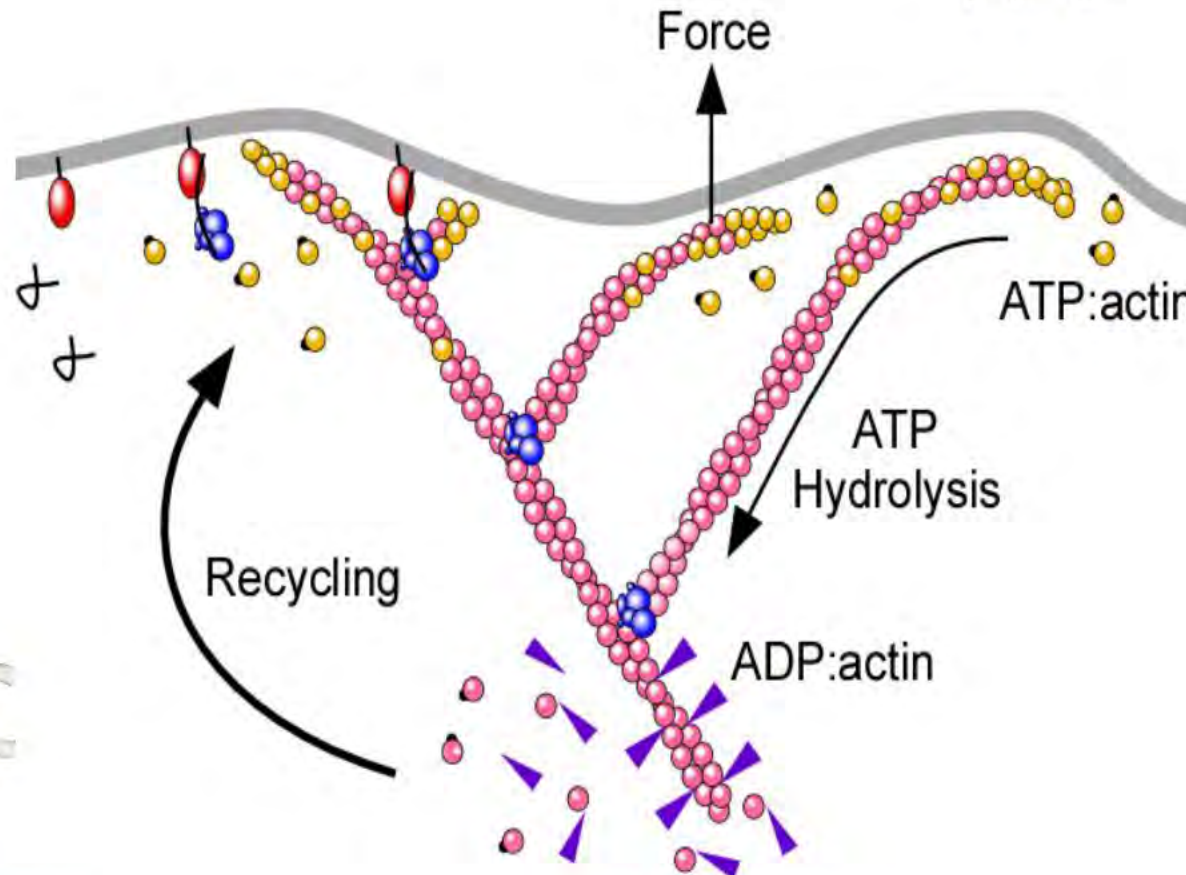


La stabilisation désigne un ralentissement dans la vitesse d'association de nouveaux monomères

Objectif 3: Expliquer les mécanismes de leur formation

Biogenèse des MFF d'actine

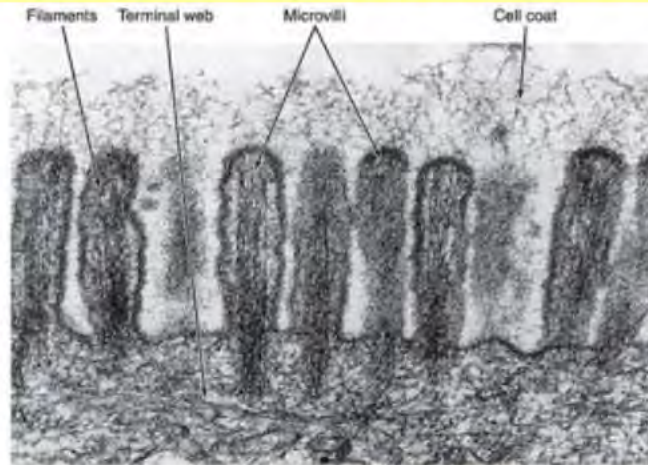
La nucléation peut se faire sur un MFF préexistant



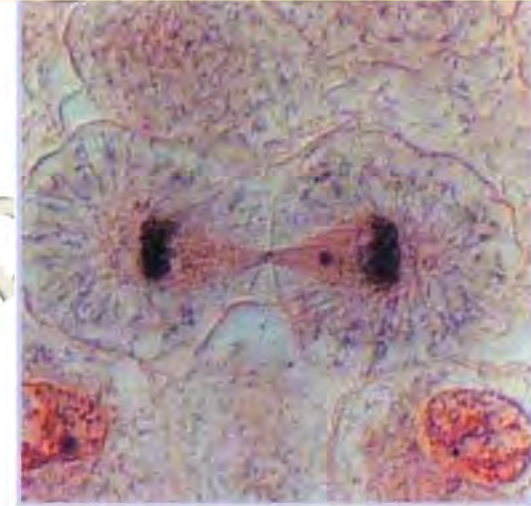
Objectif 5: Indiquer leurs distributions cellulaire et tissulaire



Zonula adhérence

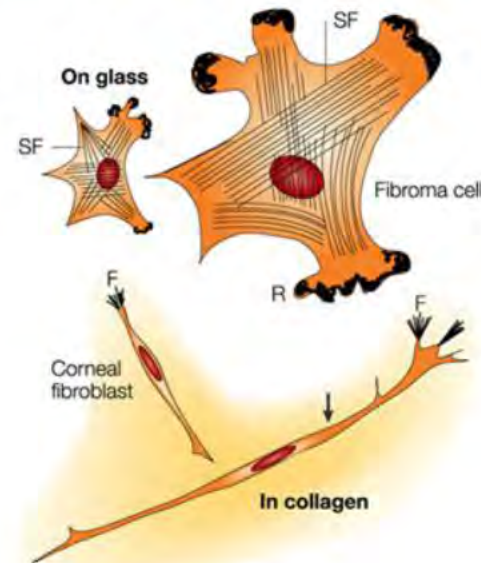


Axe des microvillosité



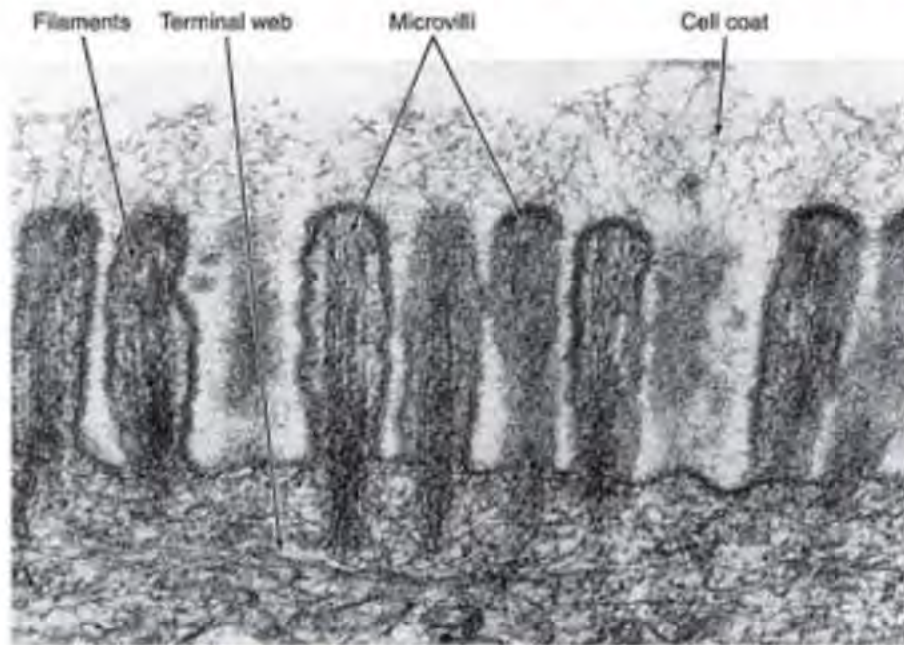
Anneau de division

**Filopodes et lamellipodes
des du Fibroblaste /
cellule mobile**

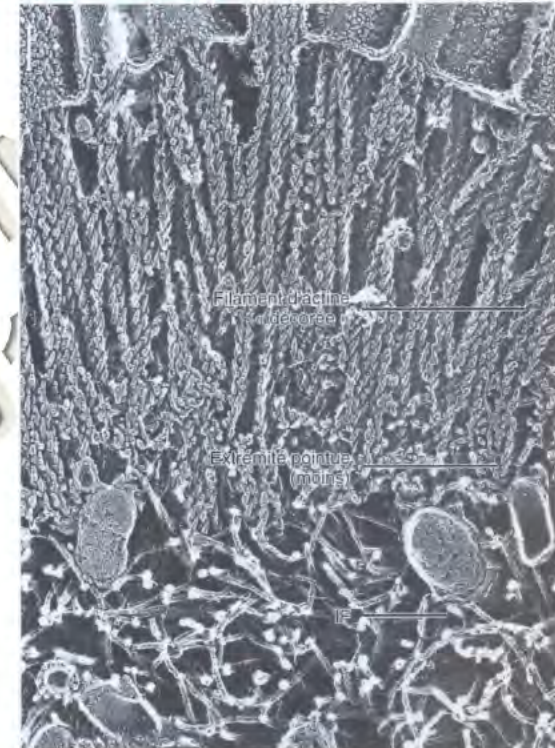


Objectif 5: Indiquer leurs distributions cellulaire et tissulaire

Microfilaments fins d'actine révélés par la MET



Coupes minces



Cortexe cellulaire en
Balayage

Objectif 6: Discuter leurs propriétés physiologiques fondamentales

Propriétés

- **Polarité**
- **Dynamique**
- **Association à des protéines intrinsèques**
- **Sensibilité aux drogues**

Propriétés

Polarité

Dès sa formation le MFF d'actine présente deux extrémités :

Extrémité barbue

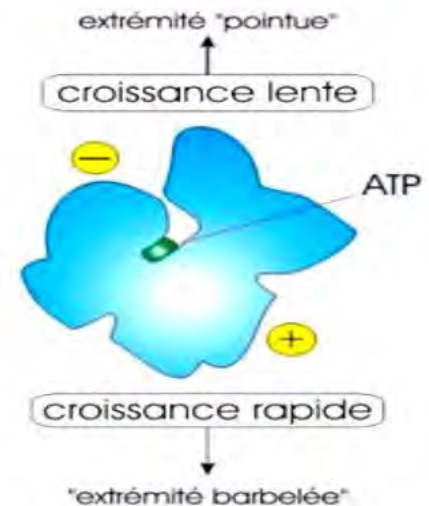
Extrémité pointue

Actine G

Extrémité (+)

Actine F

Extrémité (-)



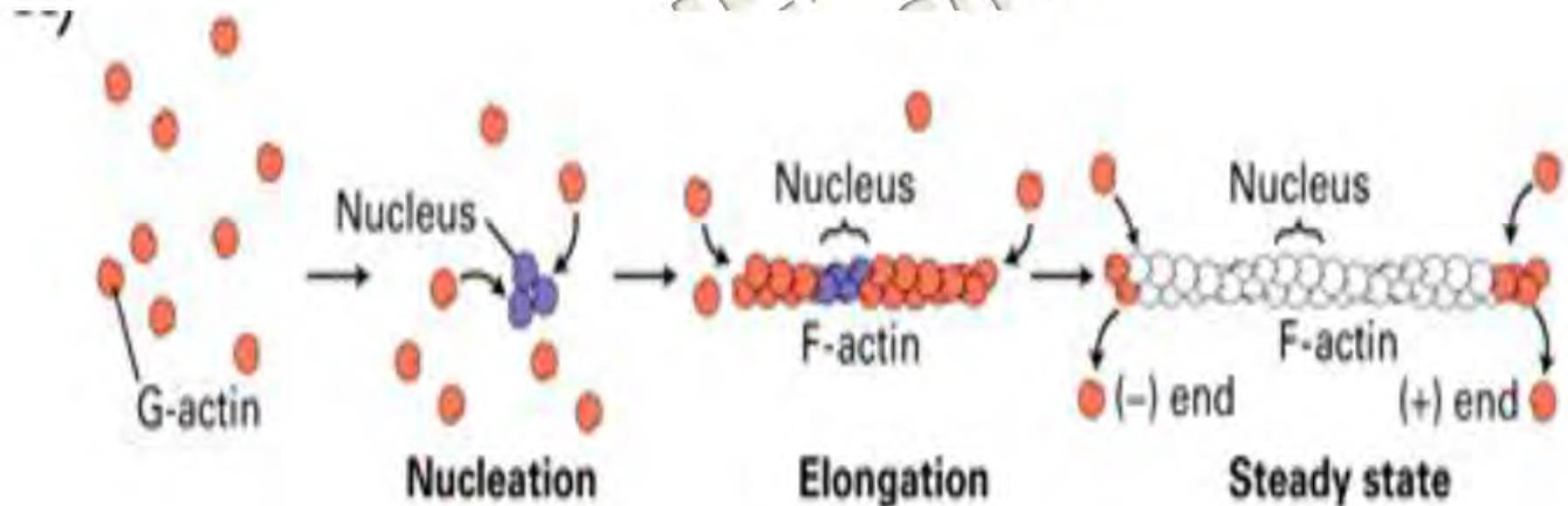
Objectif 6: Discuter leurs propriétés physiologiques fondamentales

Propriétés

Dynamique

Extrémité (-) de forme pointue \longleftrightarrow Dépolymérisation rapide

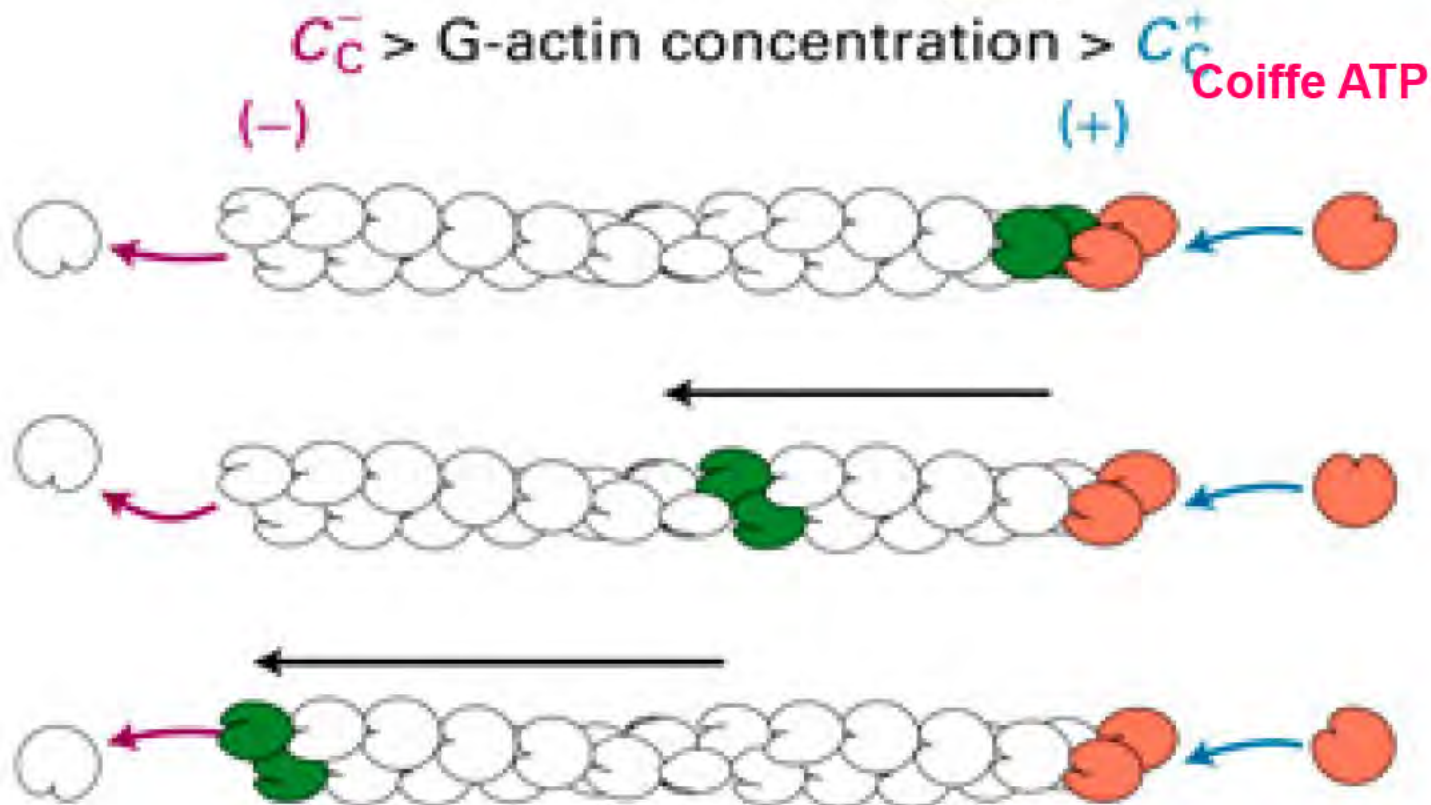
Extrémité (+) de forme barbue \longleftrightarrow Polymérisation rapide



Objectif 6: Discuter leurs propriétés physiologiques fondamentales

Propriétés

La dynamique en tapis roulant (Voir fascicule P. 58)



Objectif 6: Discuter leurs propriétés physiologiques fondamentales

Propriétés

- Polarité
- Dynamique
- Association à des protéines intrinsèques
- Sensibilité aux drogues

Objectif 6: Discuter leurs propriétés physiologiques fondamentales

Propriétés

Protéines associées à l'actine



Dans les cellules
non musculaires



Dans les cellules
musculaires

Propriétés

Protéines associées à l'actine

Dans les cellules non musculaires

Classification

```
graph TD; A[Classification] --> B[Contrôle de la polymérisation]; A --> C[Organisation des MF]; A --> D[Ancrage à la membrane plasmique]; A --> E[Mouvement]; A --> F[Fragmentation];
```

Contrôle de la polymérisation

Organisation des MF

Ancrage à la membrane plasmique

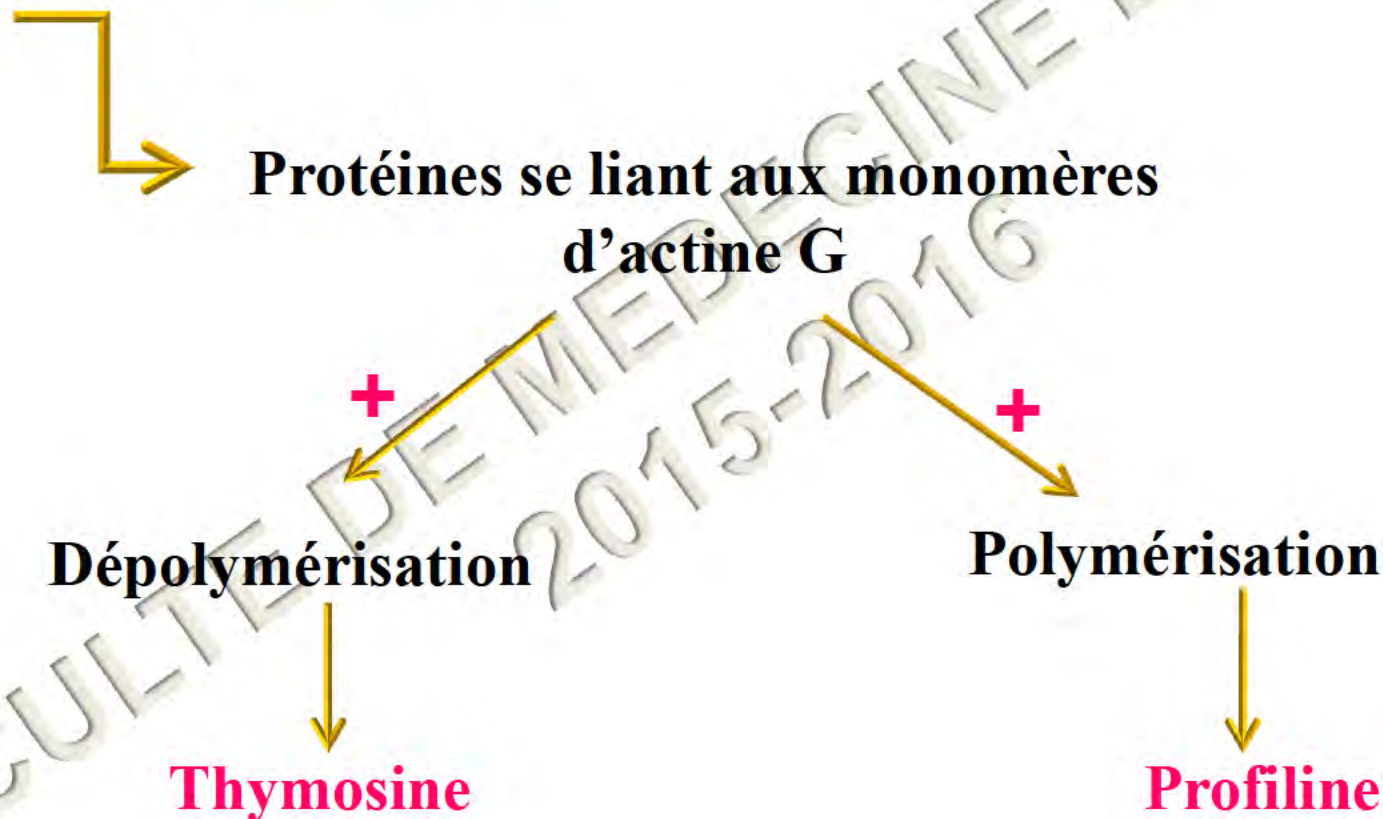
Mouvement

Fragmentation

Objectif 6: Discuter leurs propriétés physiologiques fondamentales

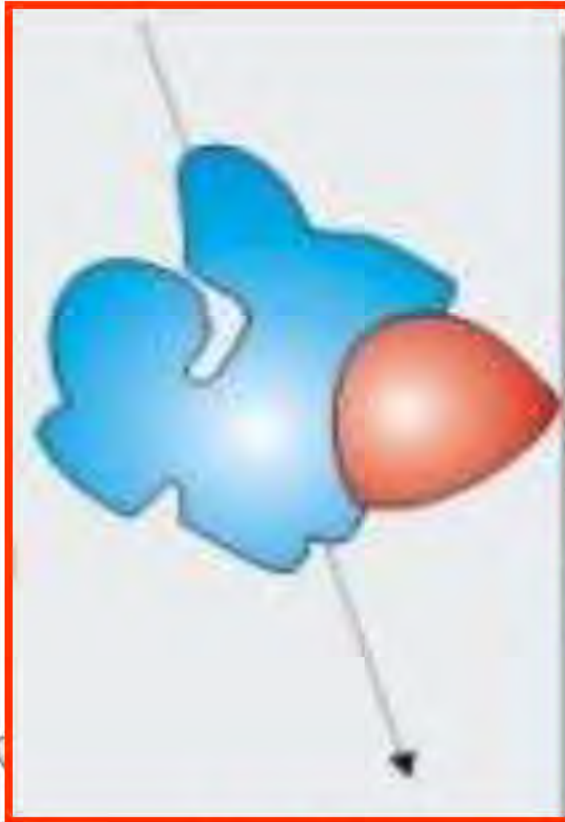
Protéines associées à l'actine

Contrôle de la dynamique

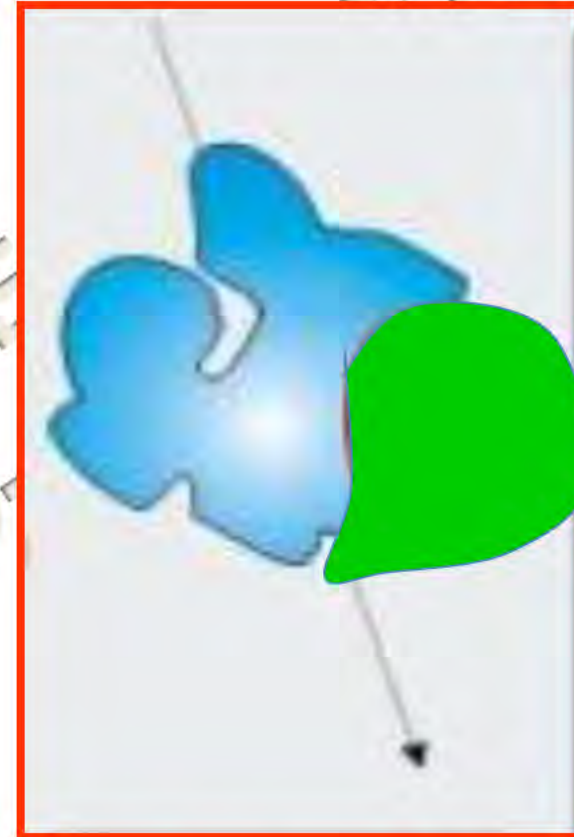


Objectif 6: Discuter leurs propriétés physiologiques fondamentales

Protéines de contrôle de la dynamique des MFF
par interaction avec l'actine G



Profiline



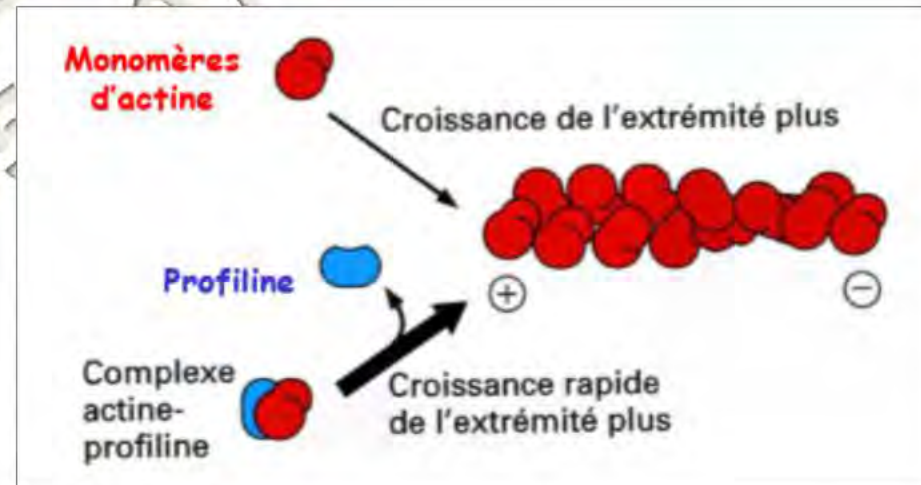
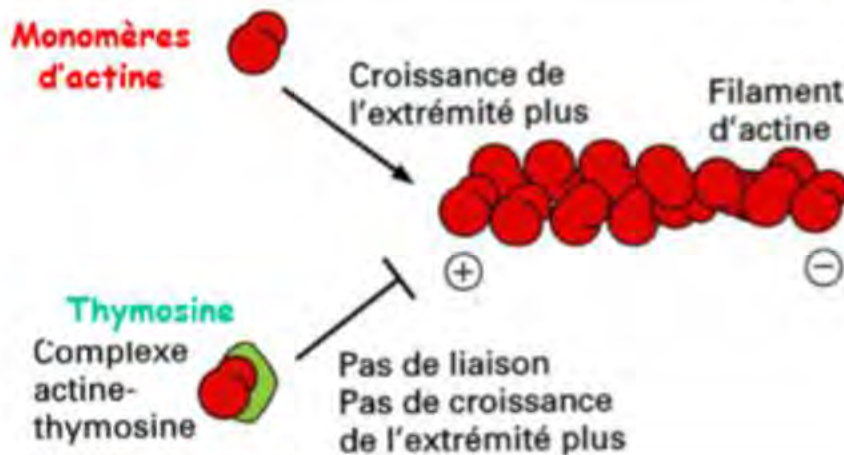
Thymosine

Protéines associées à l'actine

Contrôle de la dynamique

Thymosine et profiline agissent en compétition

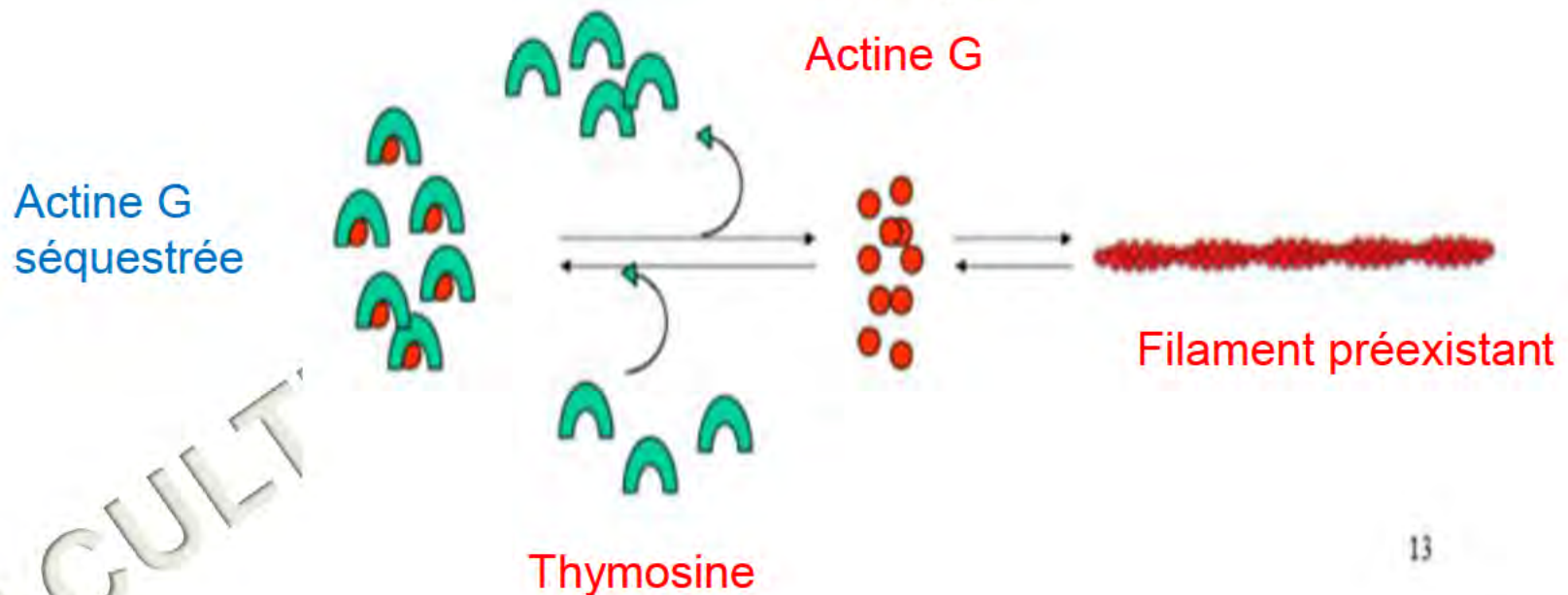
Voir complément P 21



Objectif 6: Discuter leurs propriétés physiologiques fondamentales

Contrôle de la dynamique

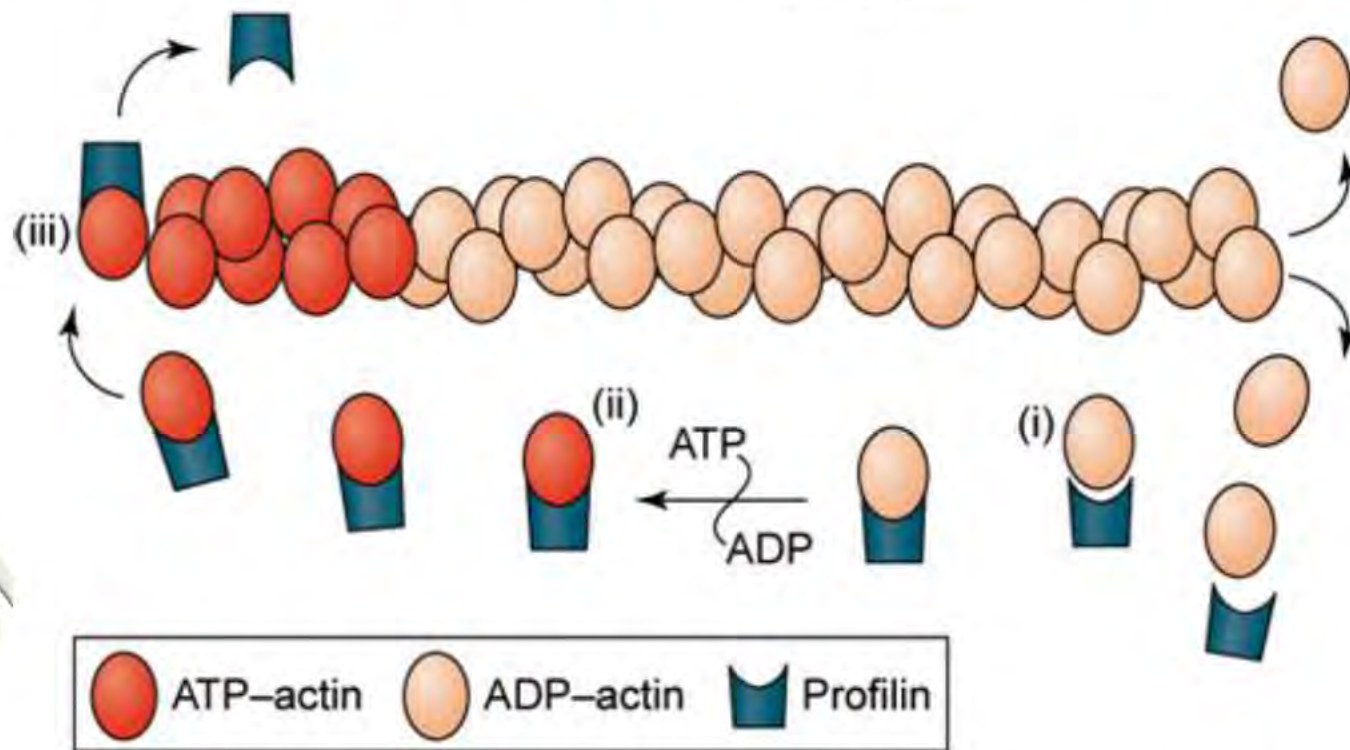
L'activation de la thymosine s'oppose à l'association des monomères au MFF d'où désintégration de celui-ci.



Contrôle de la dynamique

La profiline intervient lors de situations nécessitant:

- Allongement de MFF existant
- Polymérisation urgente de MFF nouveaux

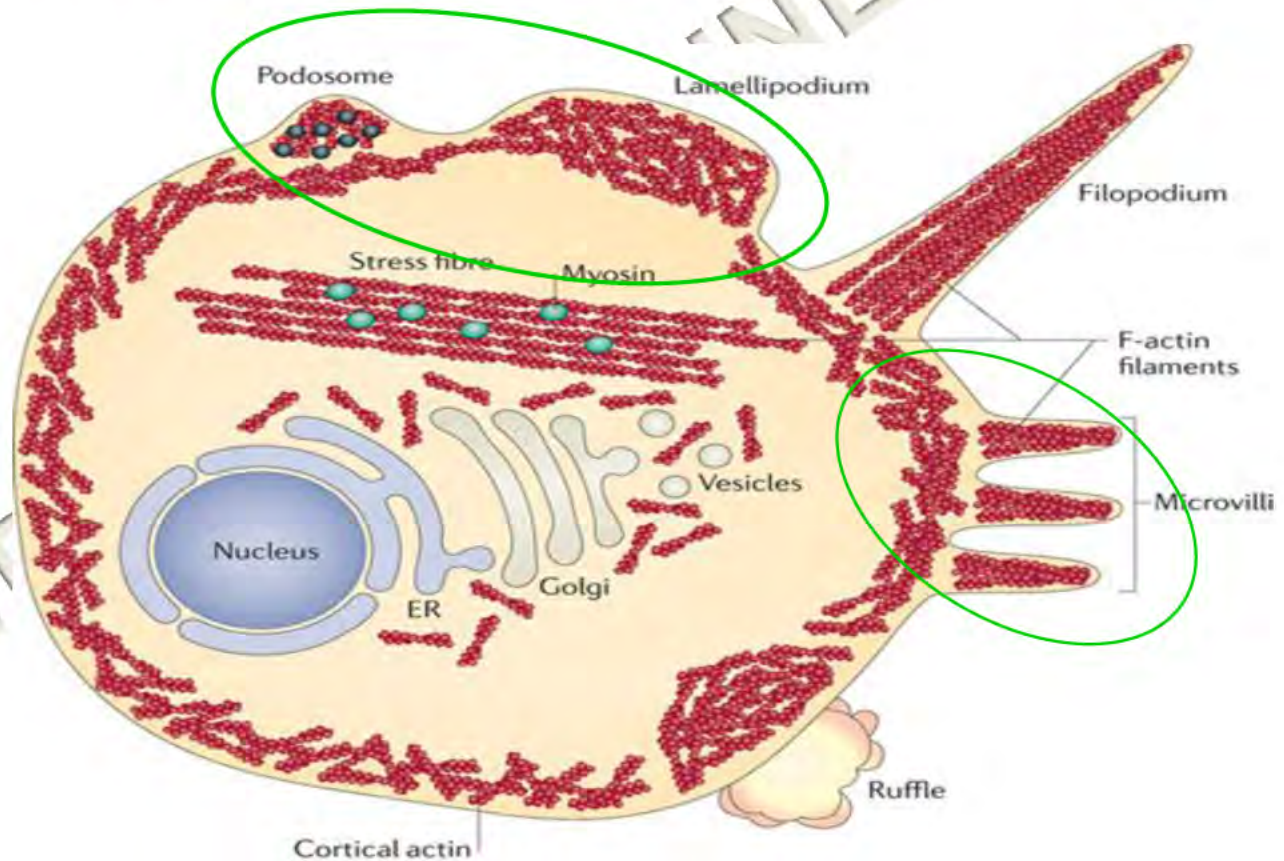


Objectif 6: Discuter leurs propriétés physiologiques fondamentales

Contrôle de la dynamique

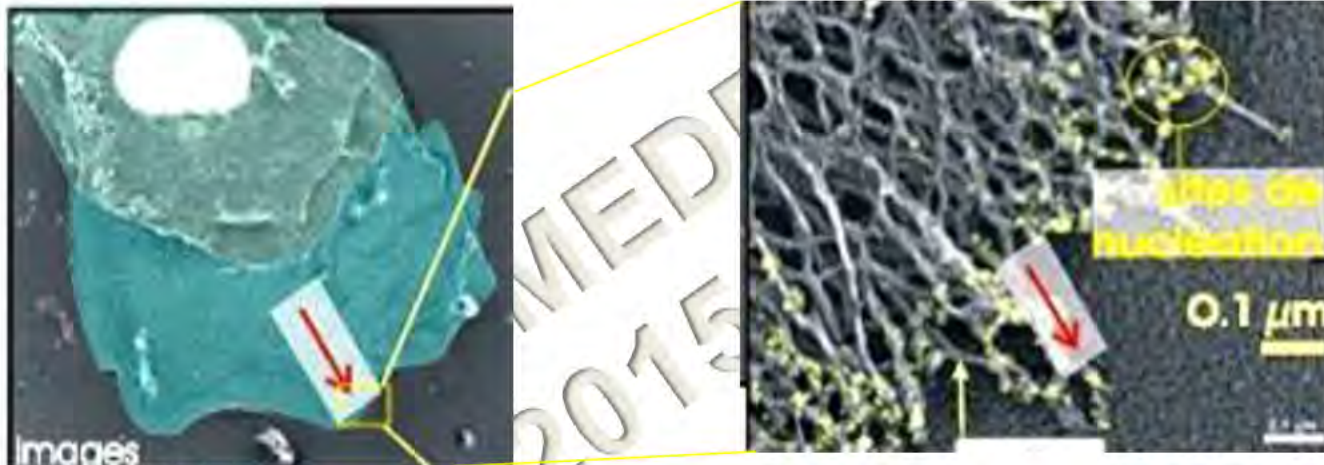
situations physiologiques impliquant l'intervention de la profiline

Formation de protrusions membranaires



Contrôle de la dynamique

La profiline assure la polymérisation orientée des MFF d'actine dans les cellules mobiles



La membrane s'étale dans le sens du mouvement et forme des lames : les lamellipodes

Les MFF du lamellipode s'organisent en réseau

Contrôle de la dynamique



**Protéines se liant à l'actine
filamentaire (Actine F)**

+

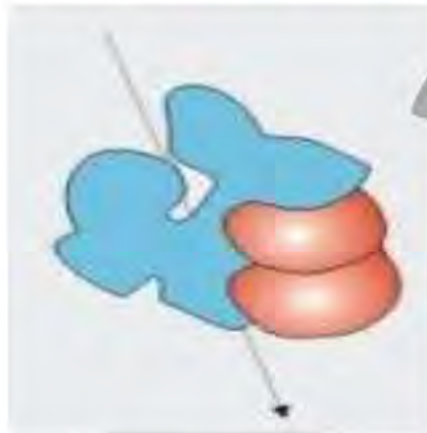
Stabilisation de l'extrémité (+)

Cap Z

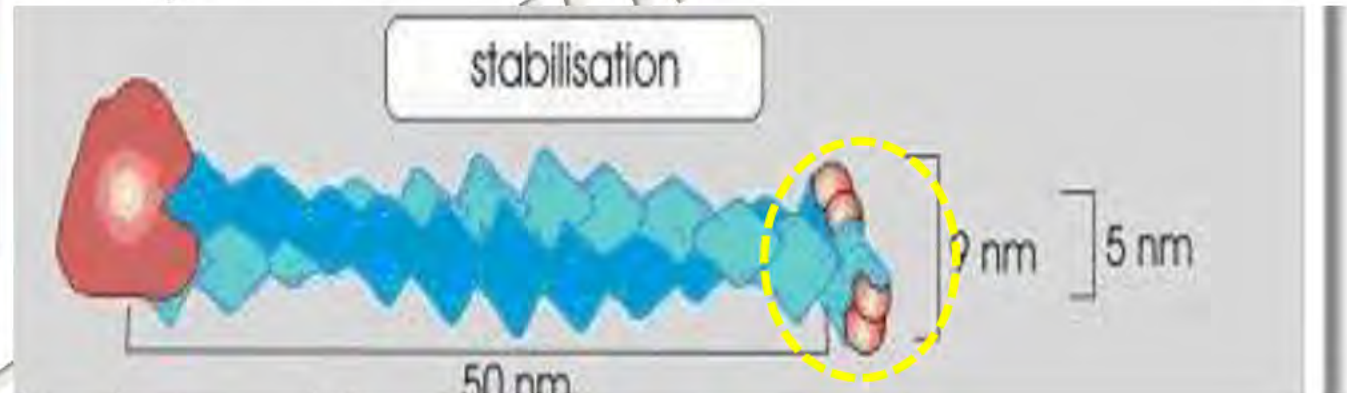
Objectif 6: Discuter leurs propriétés physiologiques fondamentales

Contrôle de la dynamique

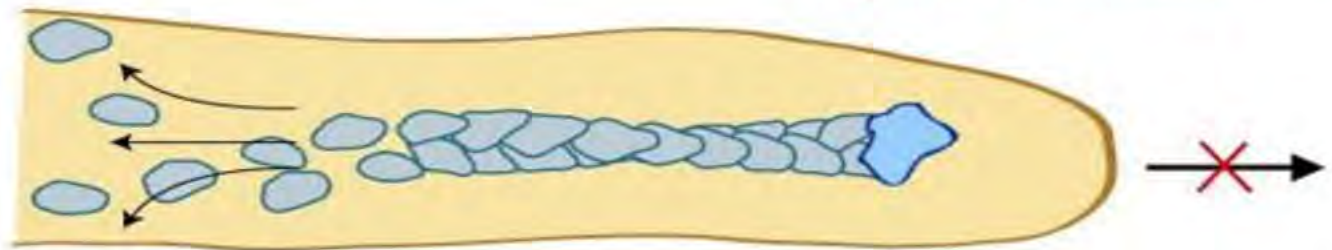
La Cap Z est un dimère qui se fixe à l'extrémité barbue des monomères de la coiffe ATP



Cap Z



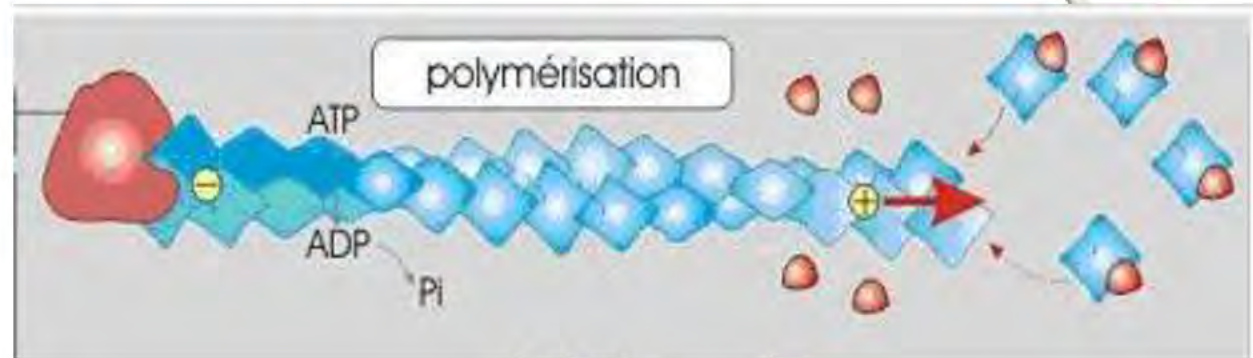
Cap Z à l'extrémité +



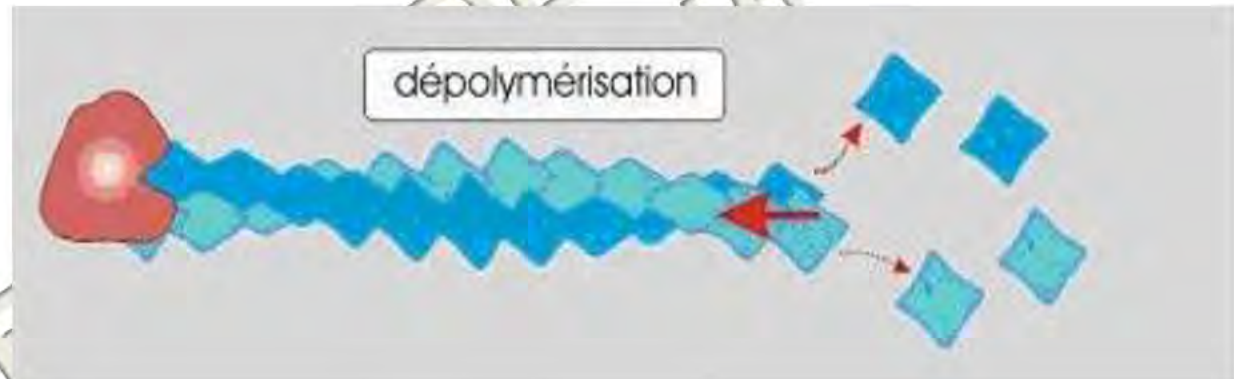
Objectif 6: Discuter leurs propriétés physiologiques fondamentales

Contrôle de la dynamique **Récapitulatif**

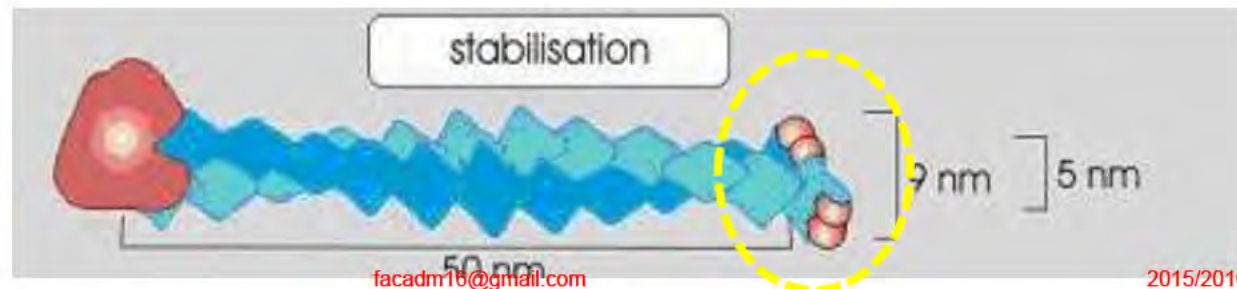
Profiline



Thymosine

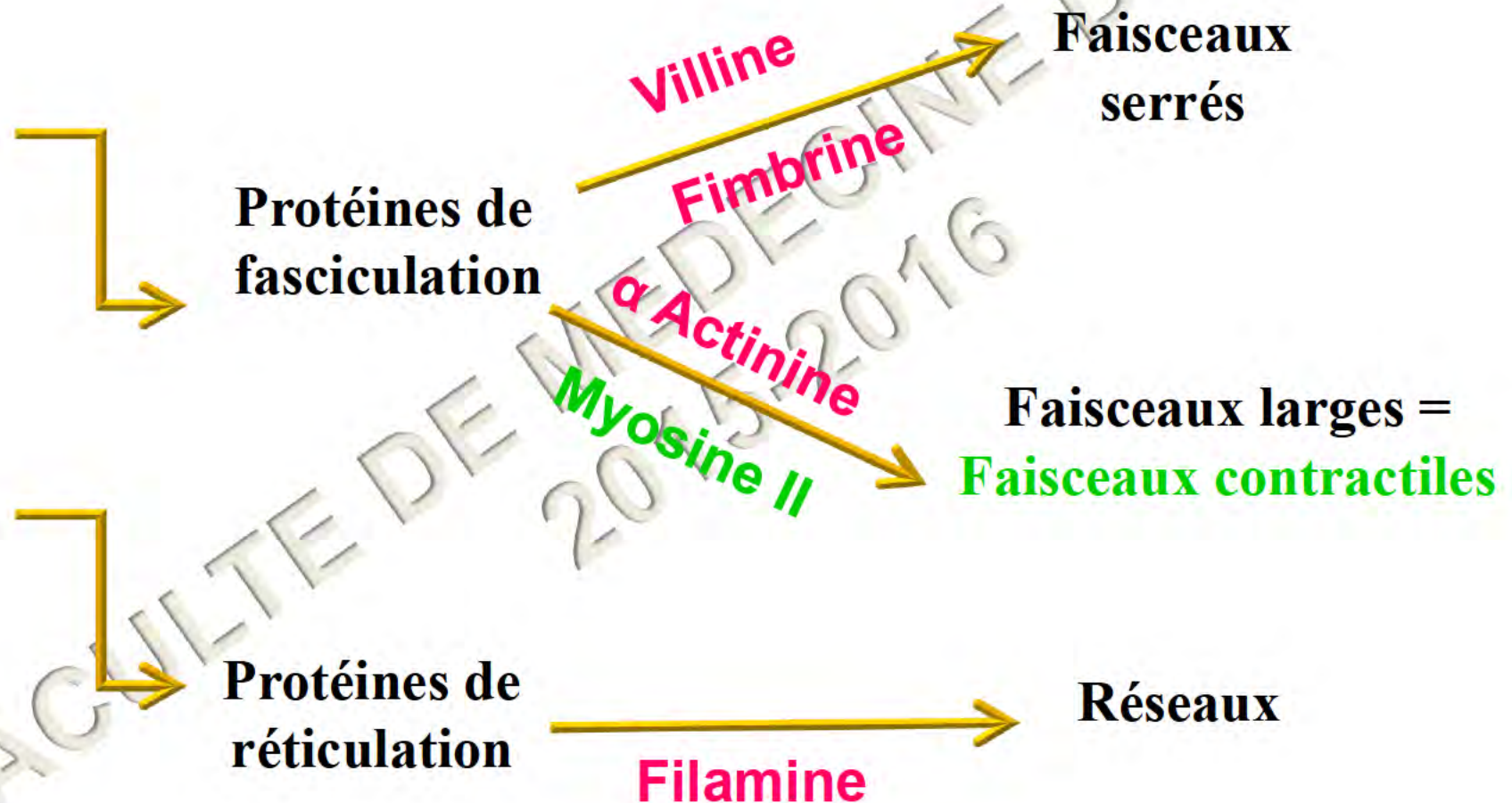


Cap Z



Objectif 6: Discuter leurs propriétés physiologiques fondamentales

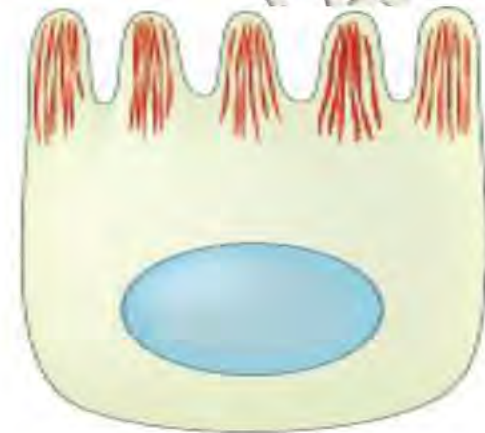
Organisation des MF



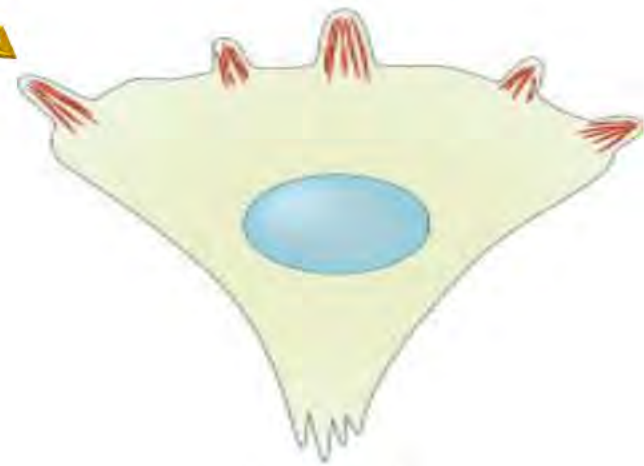
Objectif 6: Discuter leurs propriétés physiologiques fondamentales

Organisation des MF

Faisceaux serrés:
organisation
caractéristique des:



Microvilli

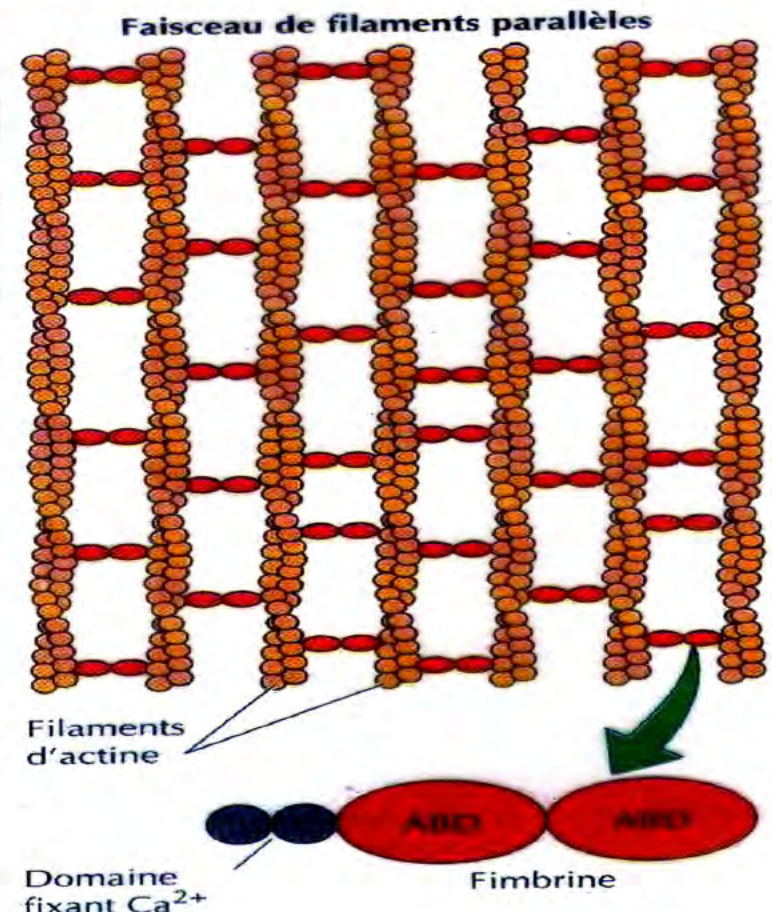
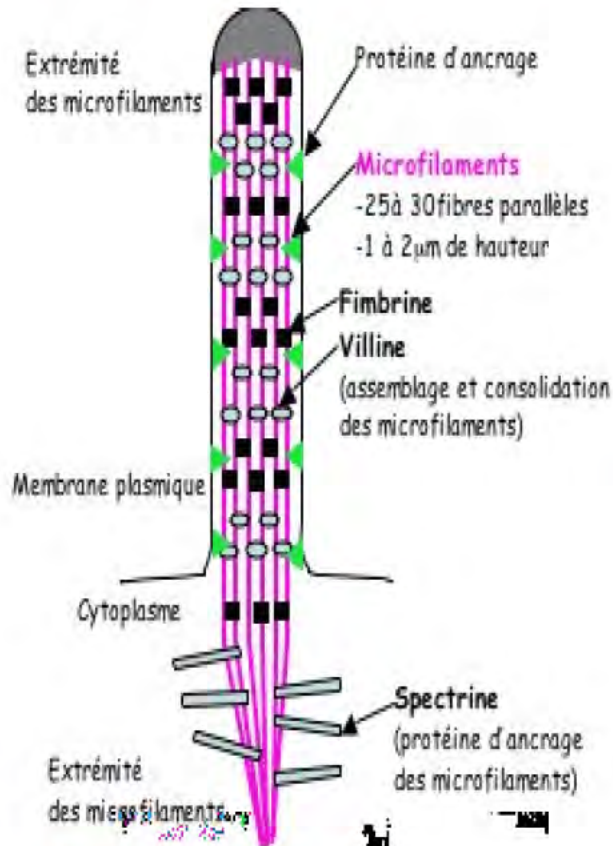


Filopodia

Objectif 6: Discuter leurs propriétés physiologiques fondamentales

Organisation des MF

Villine et fimbrine : protéines d'assemblage des MFF dans l'axe des microvillosités

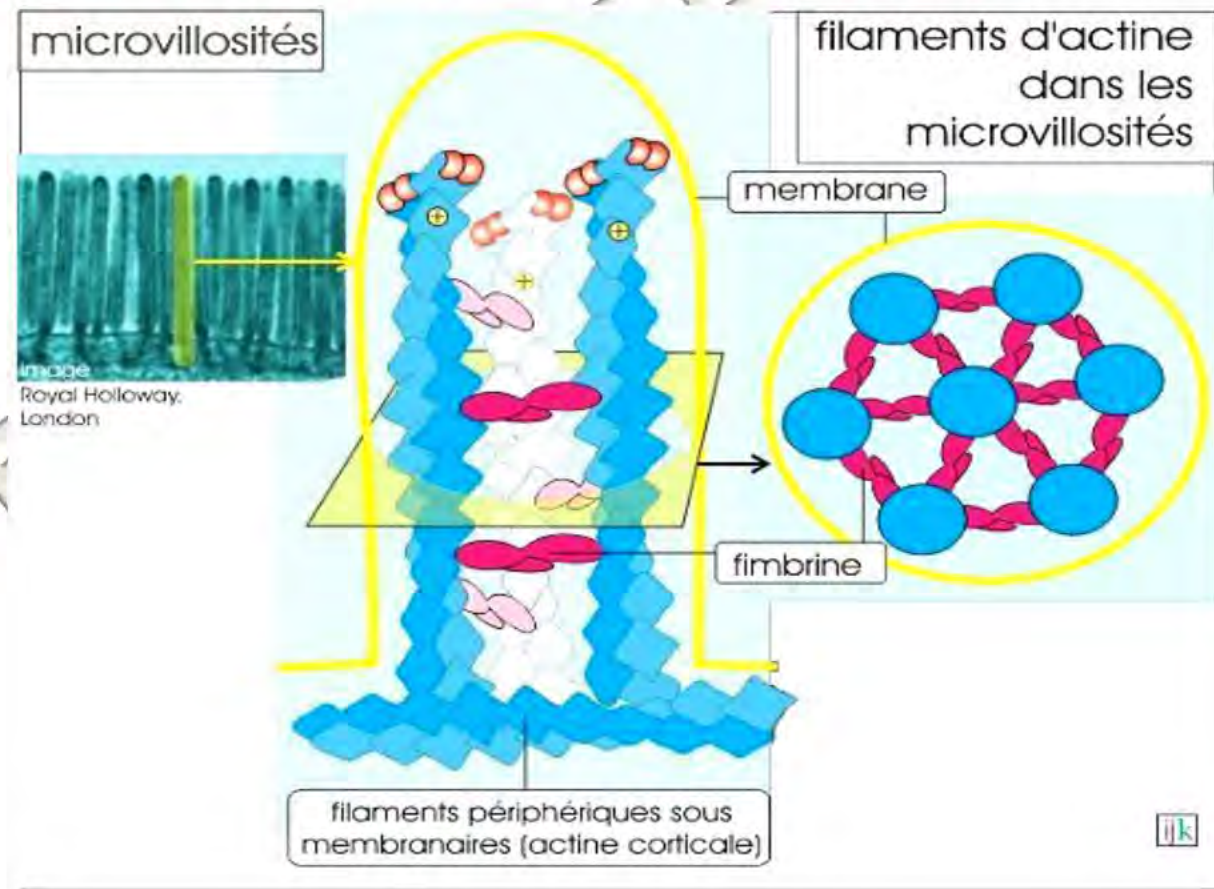


Objectif 6: Discuter leurs propriétés physiologiques fondamentales

Organisation des MF

L'axe des microvillosités comporte diverses protéines associées aux MFF et maintenus à la membrane

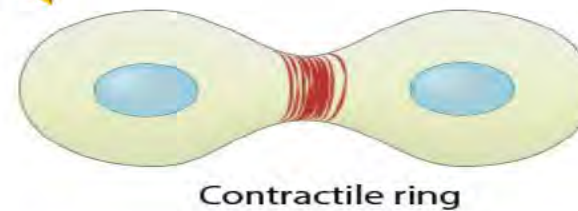
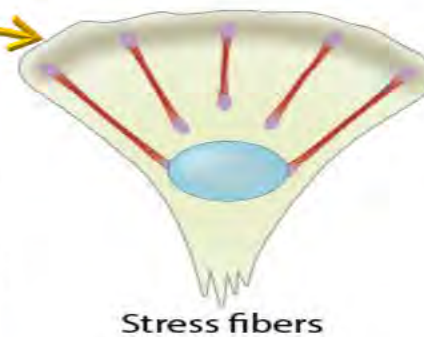
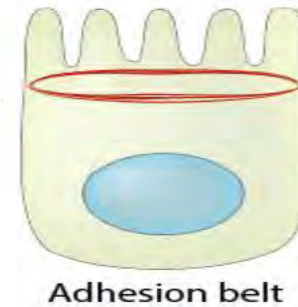
Fimbrine,
Villine,
Myosine I
capZ



Objectif 6: Discuter leurs propriétés physiologiques fondamentales

Organisation des MF

**Faisceaux larges :
organisation
caractéristique des:**



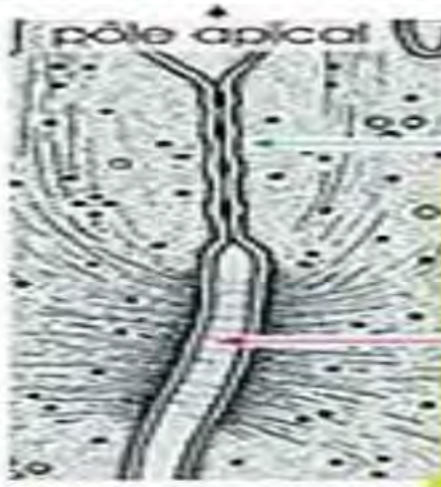
**Structures
contractilee**

Objectif 6: Discuter leurs propriétés physiologiques fondamentales

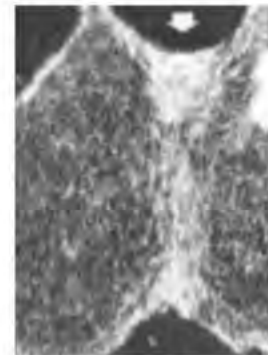
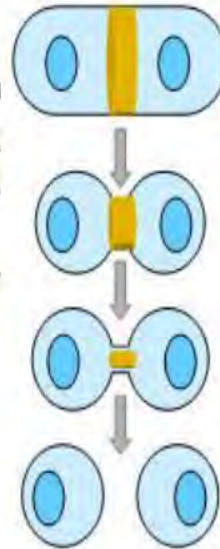
Organisation des MF

Structures contractiles

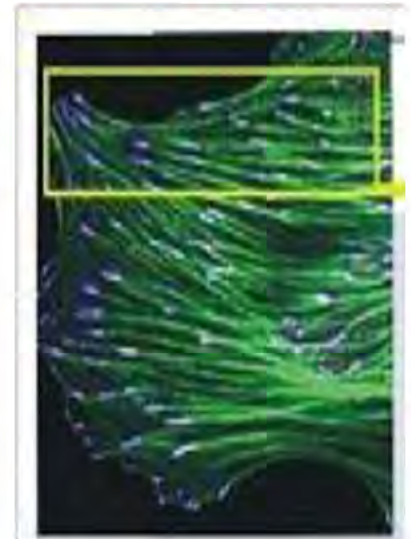
**Zonula
adhérens**



**Anneau de
cytodierèse**



**Fibres de stress
(fibres de tension)**



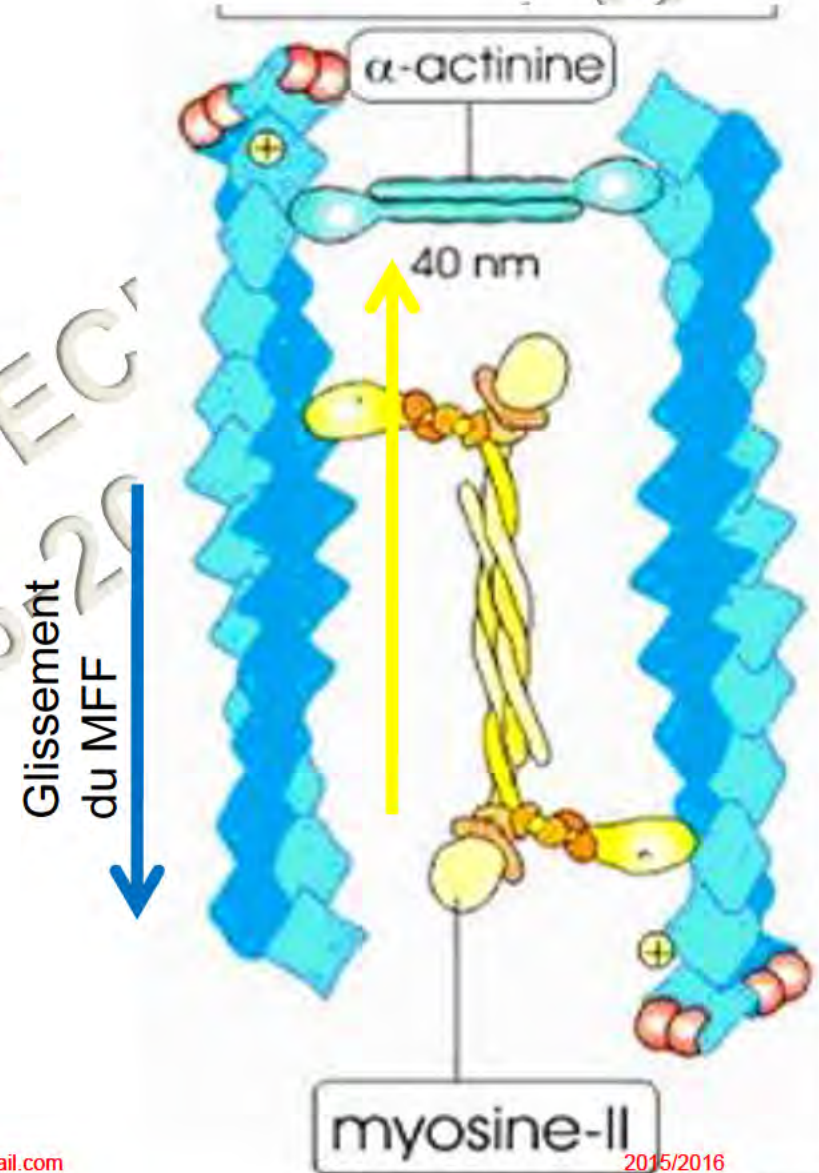
générateurs de mouvements de contraction comme dans le muscle

Objectif 6: Discuter leurs propriétés physiologiques fondamentales

Organisation des MF

Interactions moléculaires dans les faisceaux contractiles

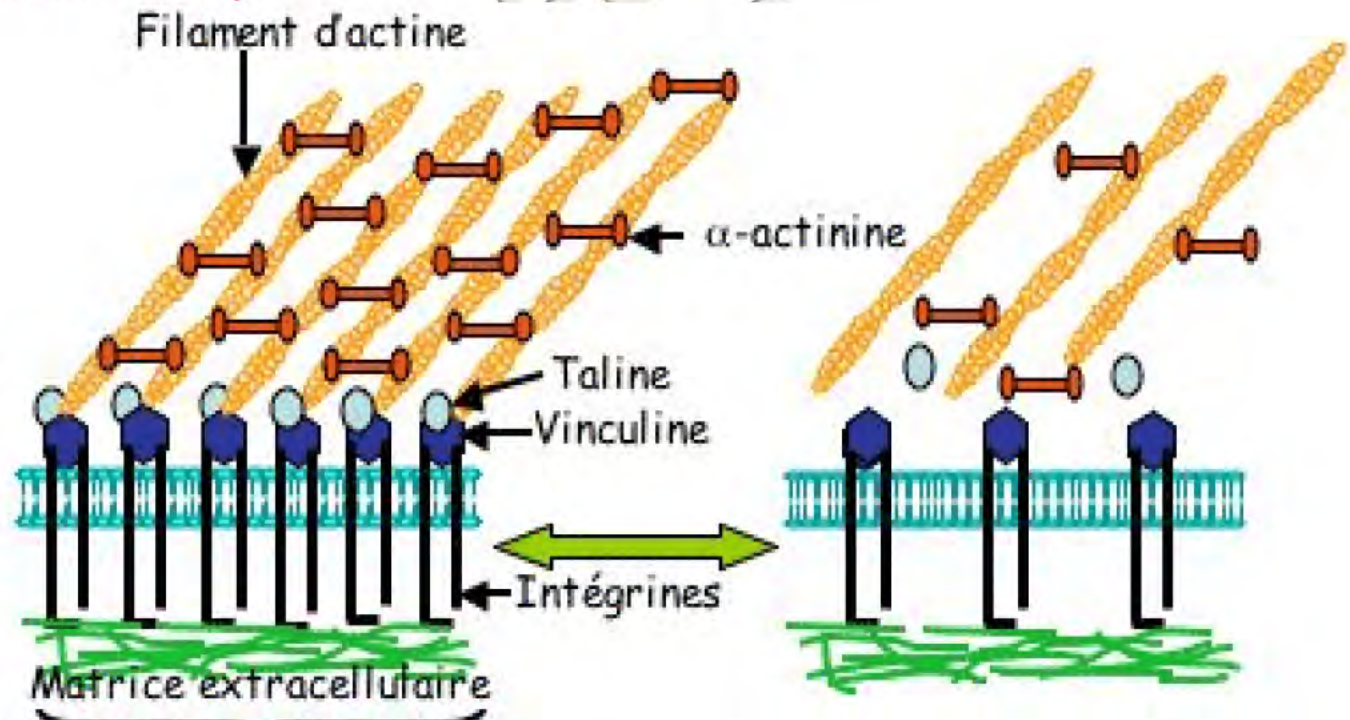
- Maintenus par α actinine
- Favorisent un mouvement de contraction par l'interaction myosine II – Actine



Objectif 6: Discuter leurs propriétés physiologiques fondamentales

Organisation des MF

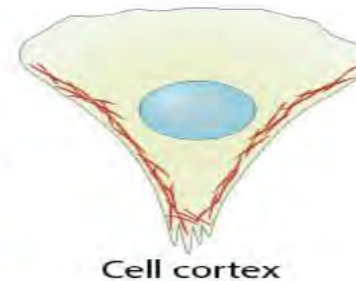
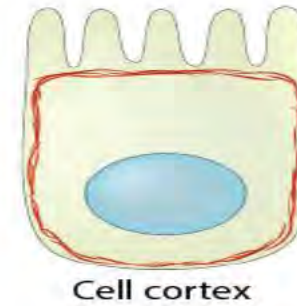
Les faisceaux larges associées aux contacts focaux dans les cellules en mouvement sont dites fibres de stress car éphémères (visibles uniquement pendant le mouvement)



Objectif 6: Discuter leurs propriétés physiologiques fondamentales

Organisation des MF

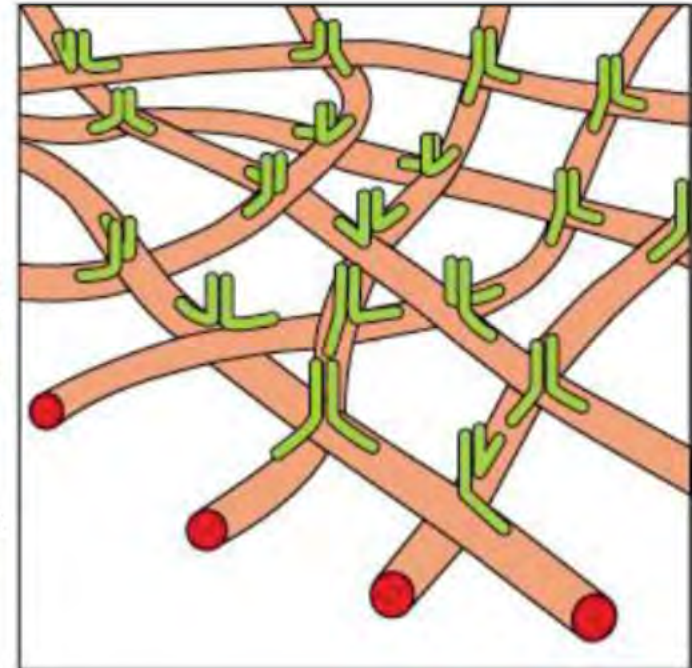
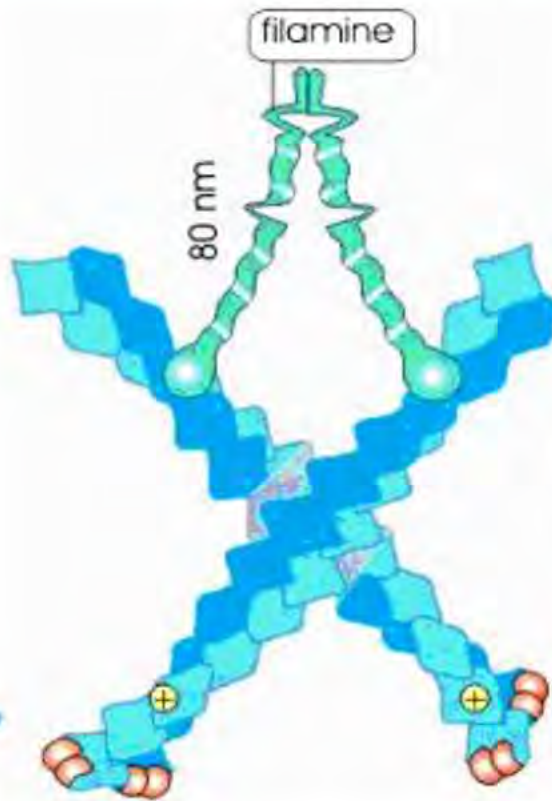
L'organisation en réseau
caractérise



Objectif 6: Discuter leurs propriétés physiologiques fondamentales

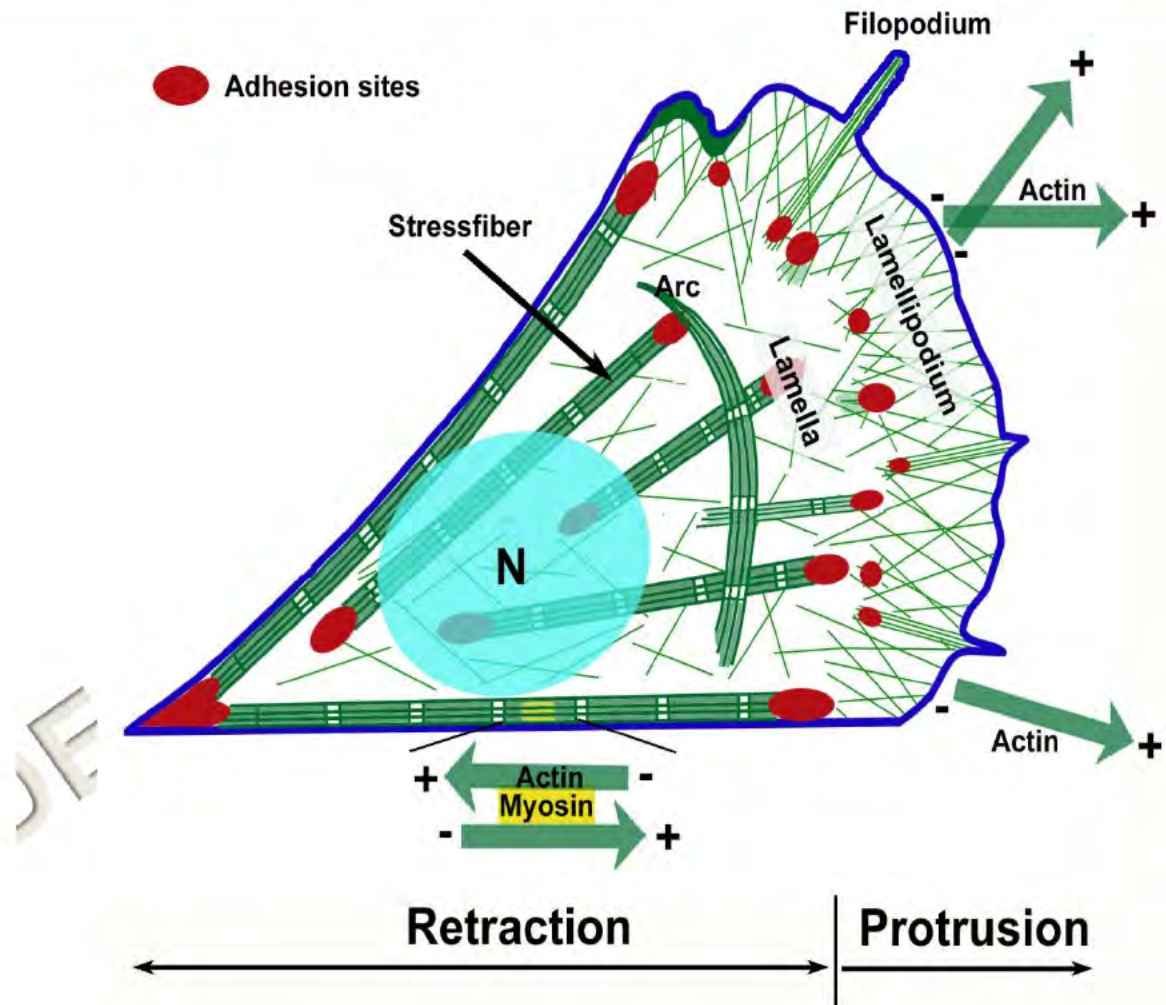
Organisation des MF

La filamine : un dimère de Verrouillage des MFF croisés



L'état gel du MIC est dû à la réticulation de l'actine en réseau par la filamine

Objectif 6: Discuter leurs propriétés physiologiques fondamentales



La cellule en mouvement présente
les 3 types d'organisation des MFF

Propriétés

Protéines associées à l'actine



Dans les cellules non musculaires

Contrôle de la polymérisation

Organisation
des MF

Ancrage à la
membrane
plasmique

Mouvement

Fragmentation

Propriétés

Protéines associées à l'actine

Protéines de fragmentation

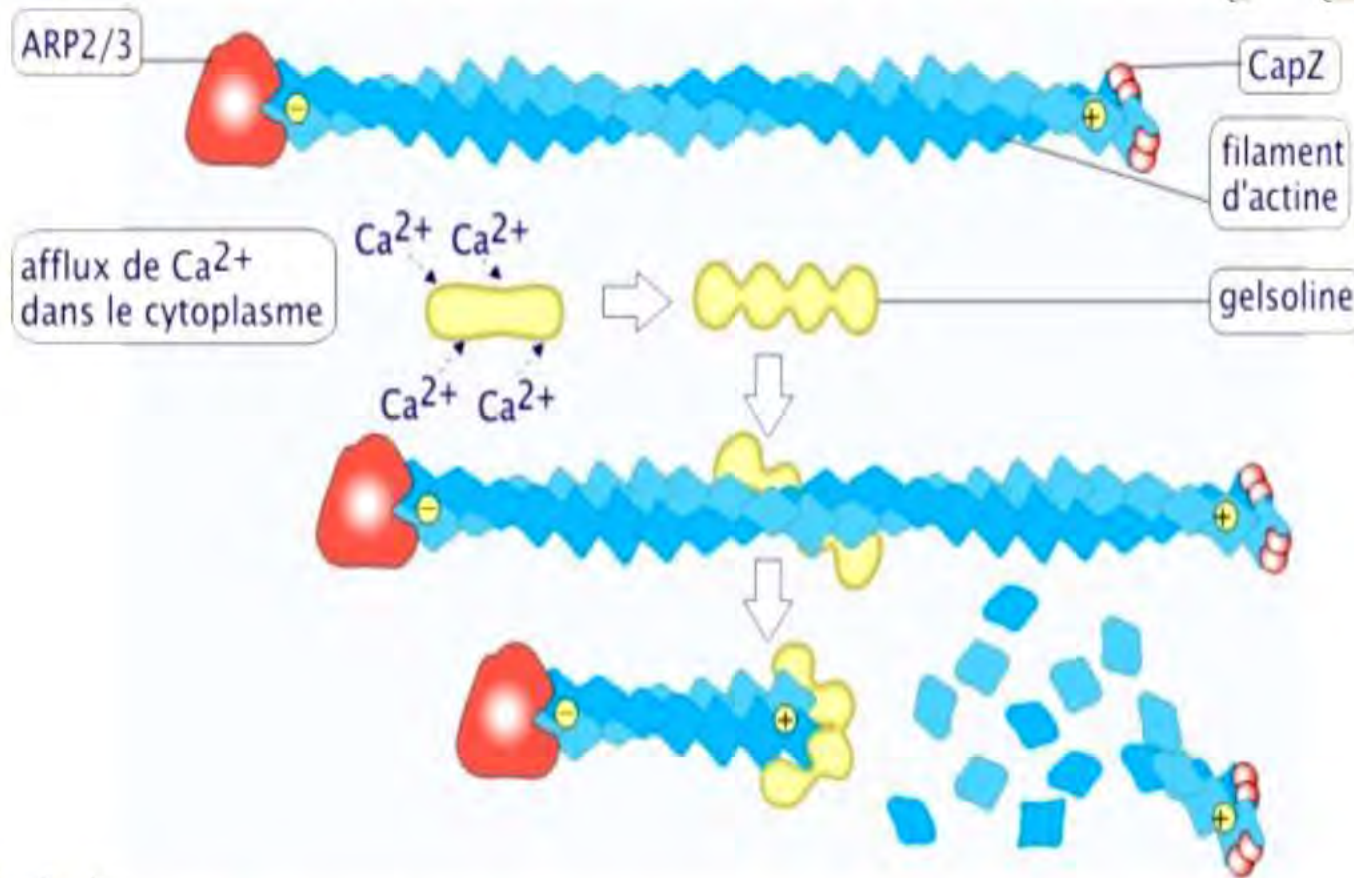


Agit dans des conditions nécessitant une fluidification locale du cytosol:

- Cortex sous membranaire lors de l'exocytose
- dépolymériser des MFF puis en polymériser d'autres dans une nouvelle direction

Objectif 6: Discuter leurs propriétés physiologiques fondamentales

La gelsoline est activée par la hausse des Cc de Ca^{++} intracell.

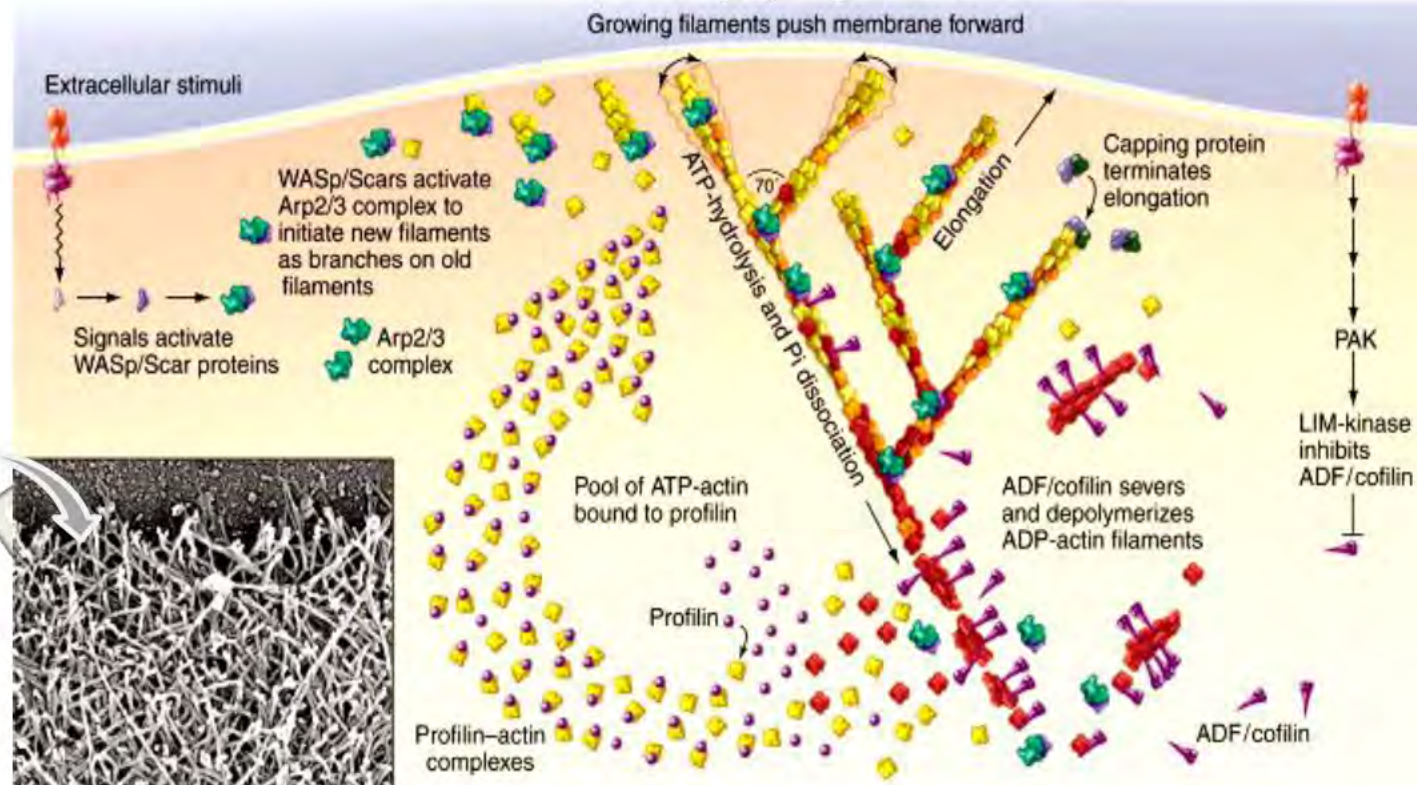


Il en résulte la désintégration du MFF d'actine

Objectif 6: Discuter leurs propriétés physiologiques fondamentales

Le pool d'actine généré est rapidement activé par la profiline pour la polymérisation de nouveaux MFF dans un autre point de la cellule

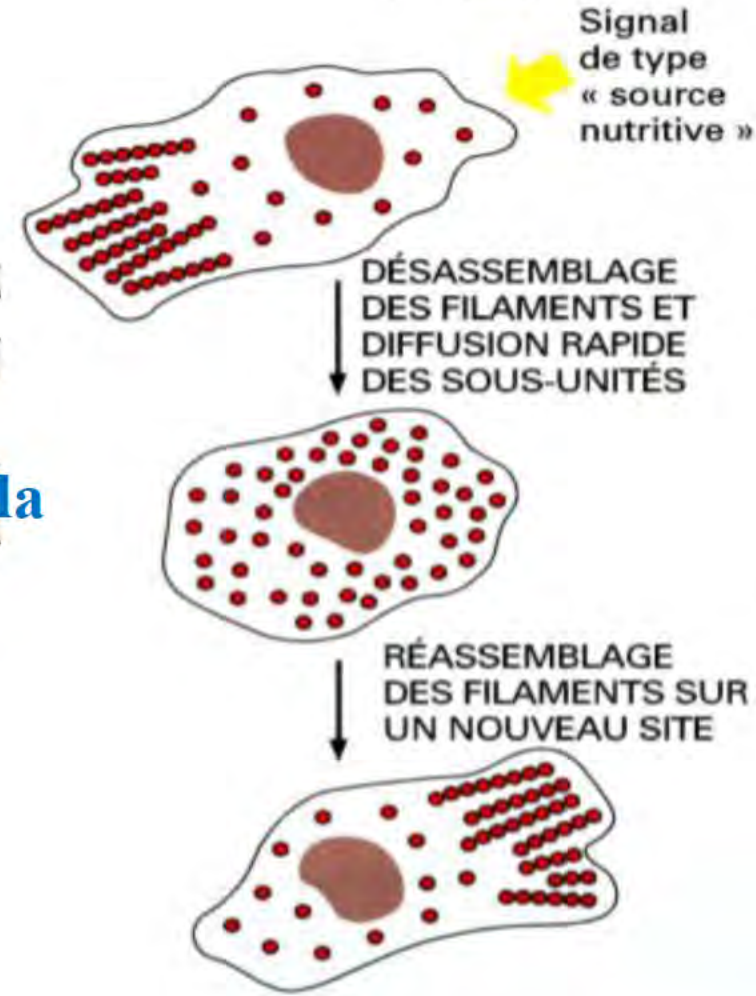
Réseau du
lamellipode



Objectif 6: Discuter leurs propriétés physiologiques fondamentales

L'action de la gelsoline est parachevée par celle de la profiline

Fragmentation des MFF de la région postérieur et leur polymérisation dans la région antérieur lors du mouvement



Propriétés

Protéines associées à l'actine



Dans les cellules non musculaires

Contrôle de la polymérisation

Organisation des MF

Ancrage à la membrane plasmique

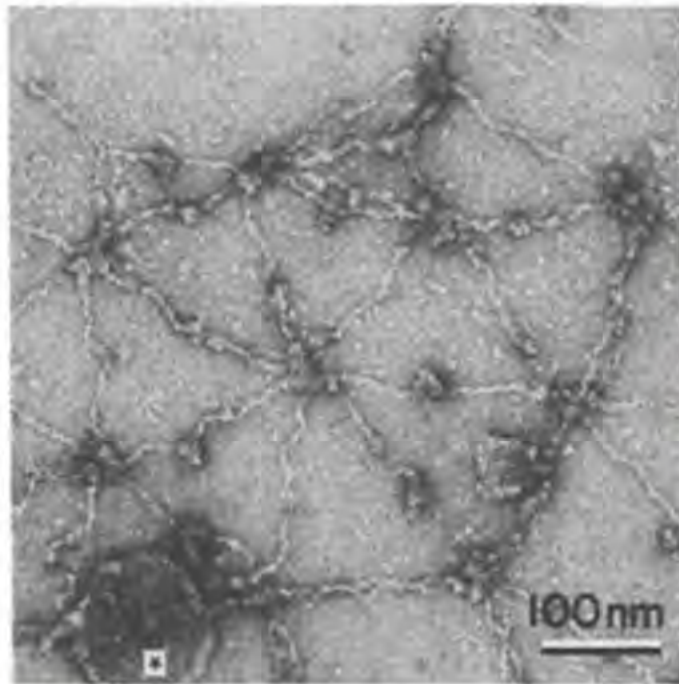
Mouvement

Fragmentation

Propriétés

Protéines associées à l'actine

Protéines d'ancrage des MFF à la membrane plasmique



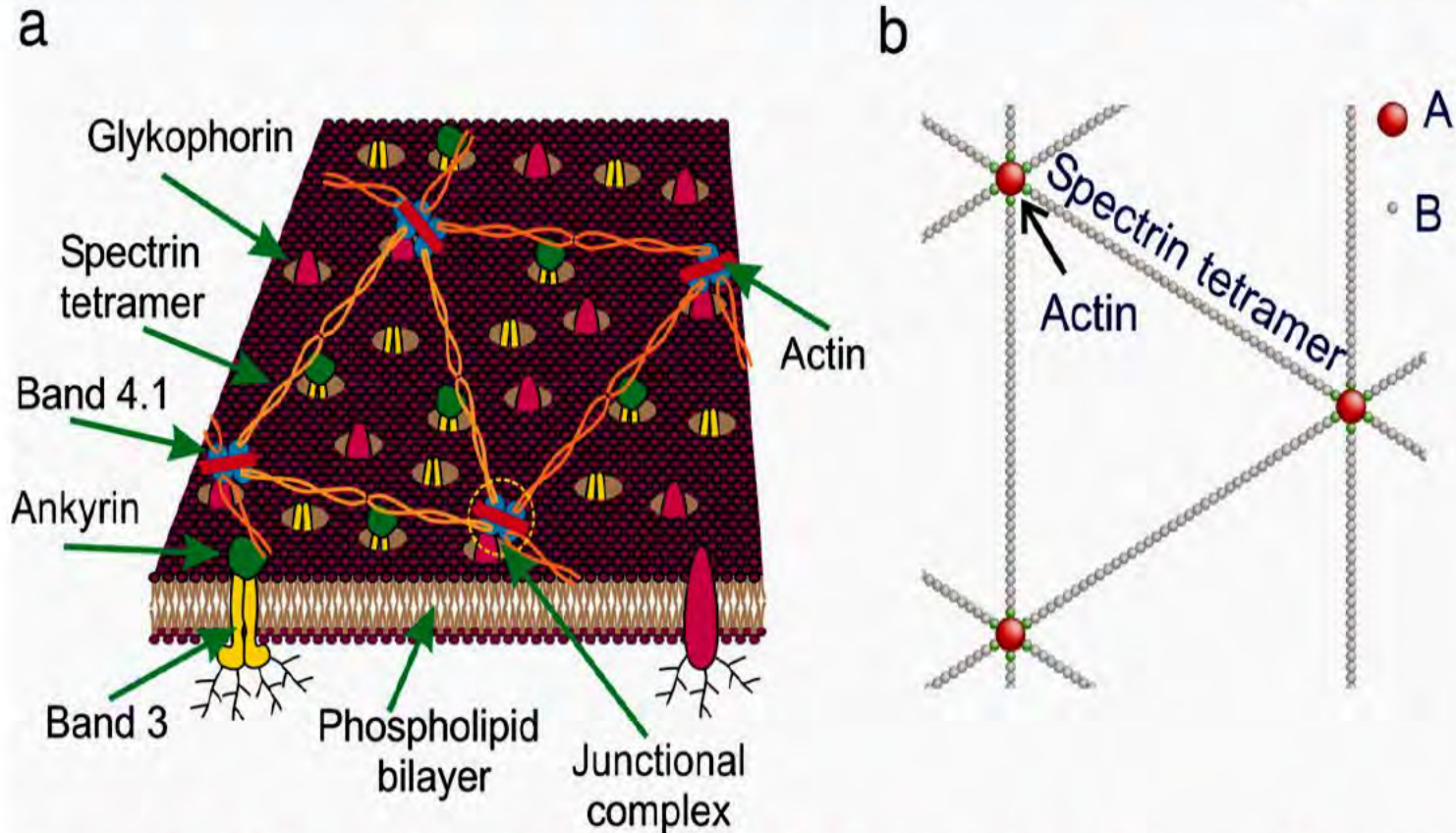
spectrine

- Protéine fibreuse tetramérique
- Présente dans le cortex sous membranaire sous forme d'un réseau

Objetif 6: Discuter leurs propriétés physiologiques fondamentales

Protéines associées à l'actine

Protéines d'ancrage des MFF à la membrane plasmique

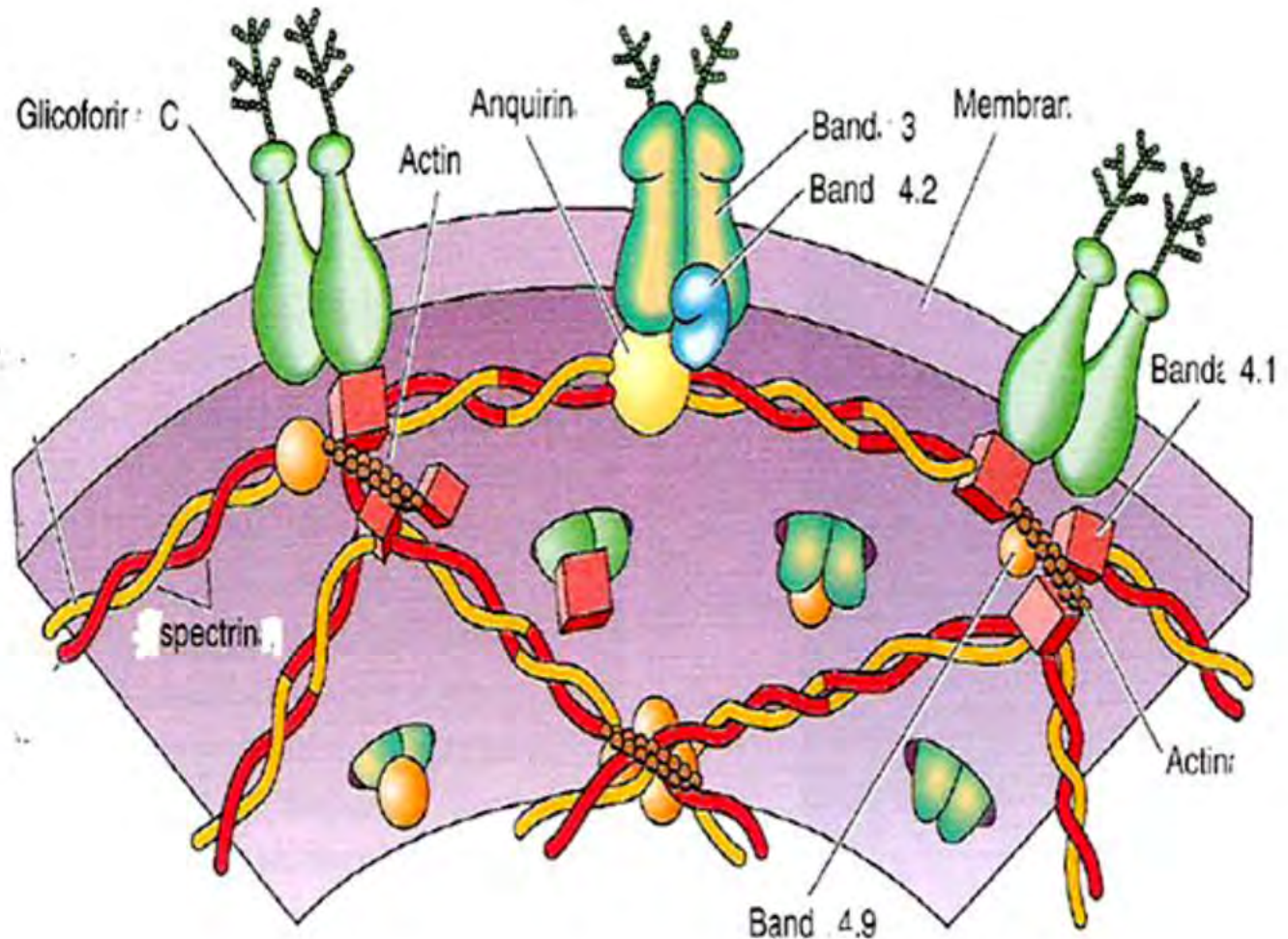


Dans les hématies, le réseau de spectrine interagit avec les protéines transmembranaires via différentes protéines d'association (ankyrine , bande 4)

Objectif 6: Discuter leurs propriétés physiologiques fondamentales

Protéines associées à l'actine

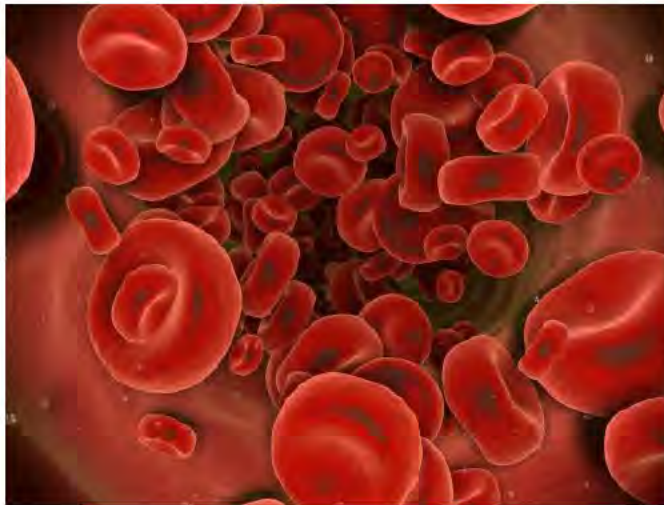
Protéines d'ancrage des MFF à la membrane plasmique



Protéines associées à l'actine

Protéines d'ancrage des MFF à la membrane plasmique

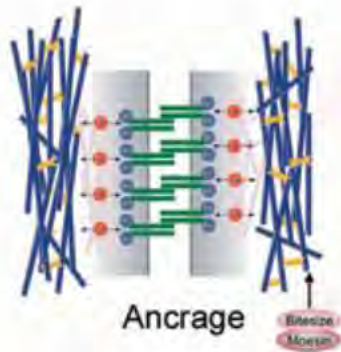
L'interaction actine membrane plasmique via la spectrine est responsable de la morphologie et de la déformabilité des GR



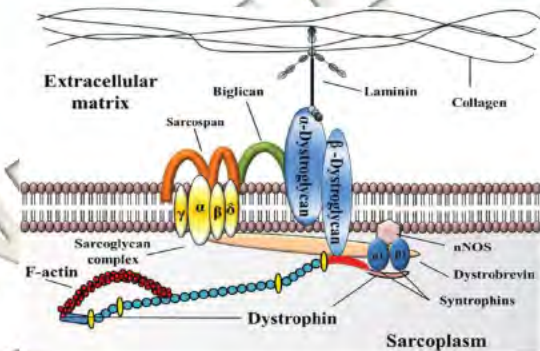
Les hématies adaptent leur forme au calibre des capillaires sanguins les plus fins.

Objectif 6: Discuter leurs propriétés physiologiques fondamentales

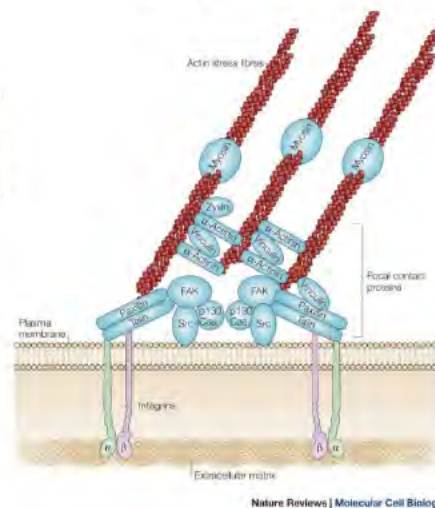
Dans certaines cellules, l'ancrage met en jeu d'autres protéines



Cell épithéliales par le complexe des caténines



Cell. musculaire par le complexe des dystrophines



cell en migration par la talline, vinculine...

Propriétés

Protéines associées à l'actine



Dans les cellules non musculaires

Contrôle de la polymérisation

Organisation des MF

Ancrage à la membrane plasmique

Mouvement

Fragmentation

Objectif 6: Discuter leurs propriétés physiologiques fondamentales

Protéines associées à l'actine

Protéines motrices



Myosines (voir Complément P 23)

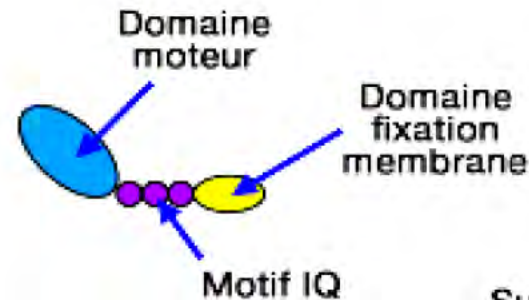
Objectif 6: Discuter leurs propriétés physiologiques fondamentales

Protéines associées à l'actine

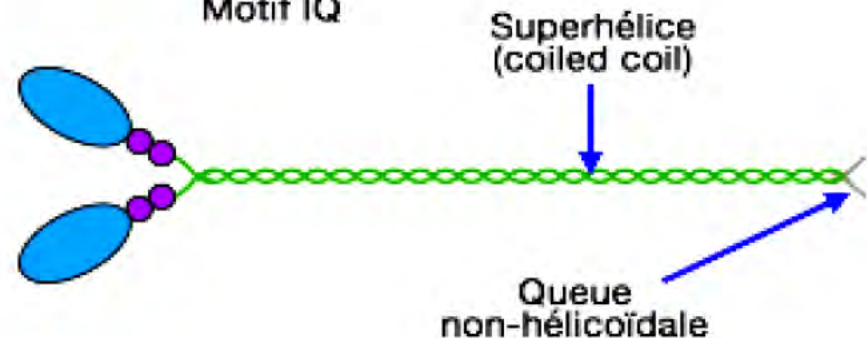
Protéines motrices

Myosines

Myosine I



Myosine II



Deux isoformes de la myosine interagissent avec les filaments d'actine dans les cellules non musculaires

Objectif 6: Discuter leurs propriétés physiologiques fondamentales

Protéines motrices

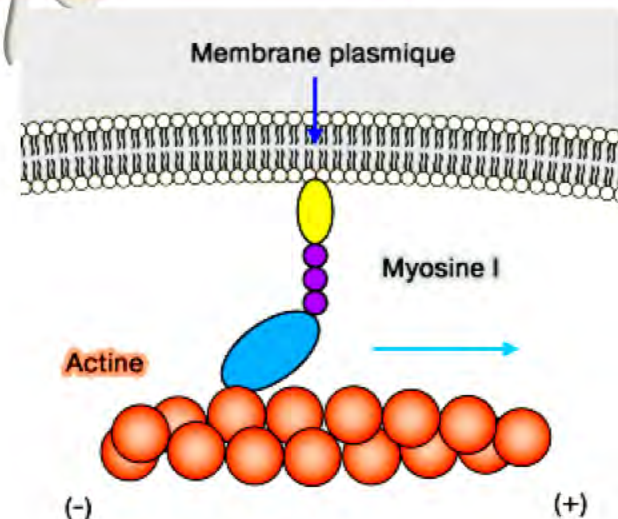
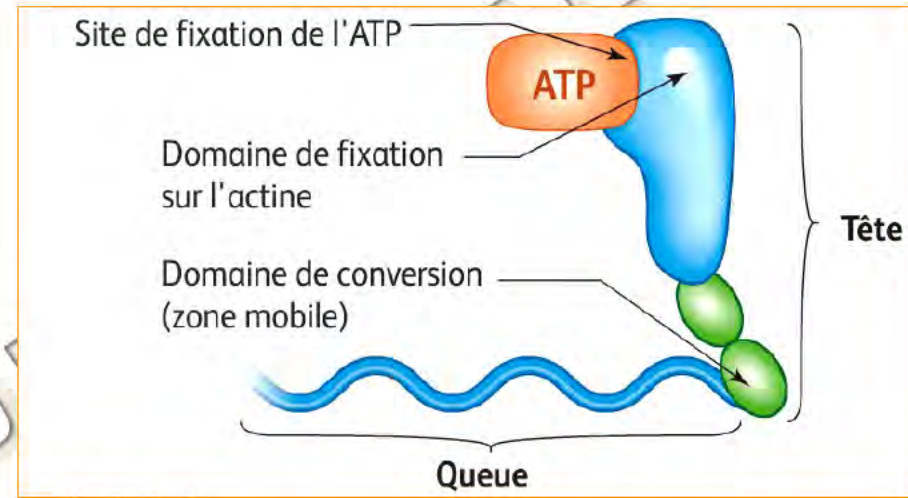
La myosine I

La tête de myosine I :

- site ATP/ADP
- Activité : ATPasique,
- site de fixation à l'actine,

Le cou: site de phosphorylation

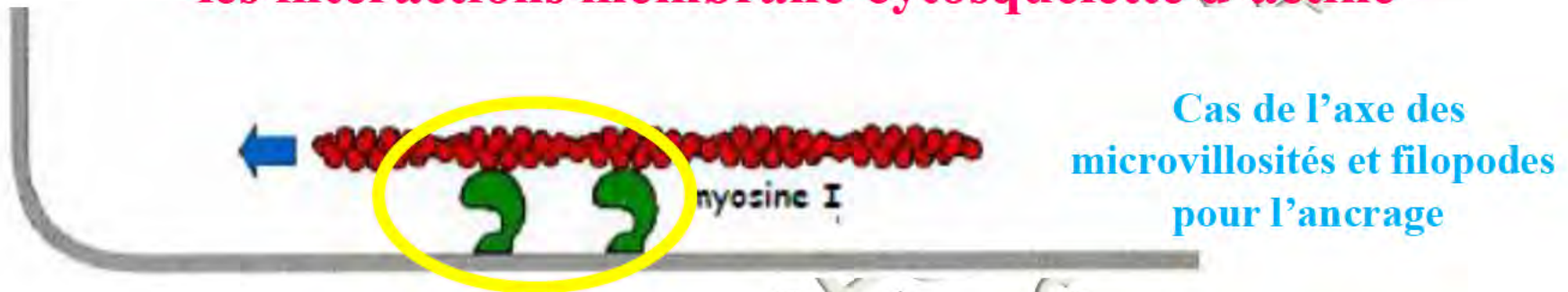
- Queue: site de liaison aux membranes



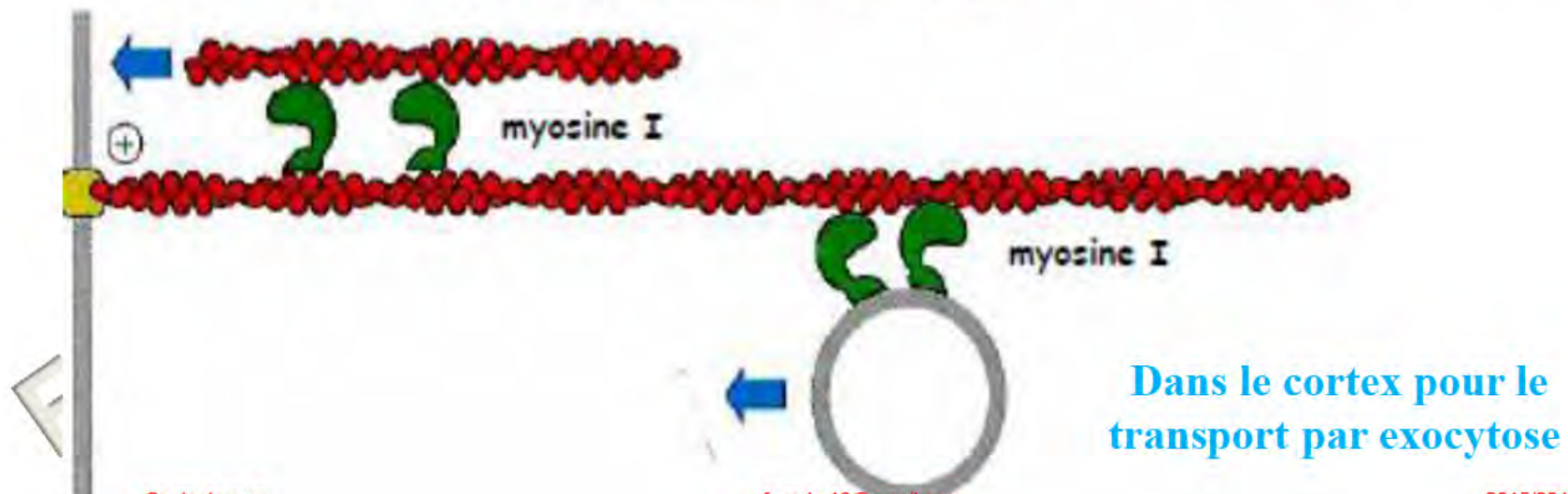
Activation par
phosphorylation

Objectif 6: Discuter leurs propriétés physiologiques fondamentales

Les myosine I agissent en régulant les interactions membrane-cytosquelette d'actine



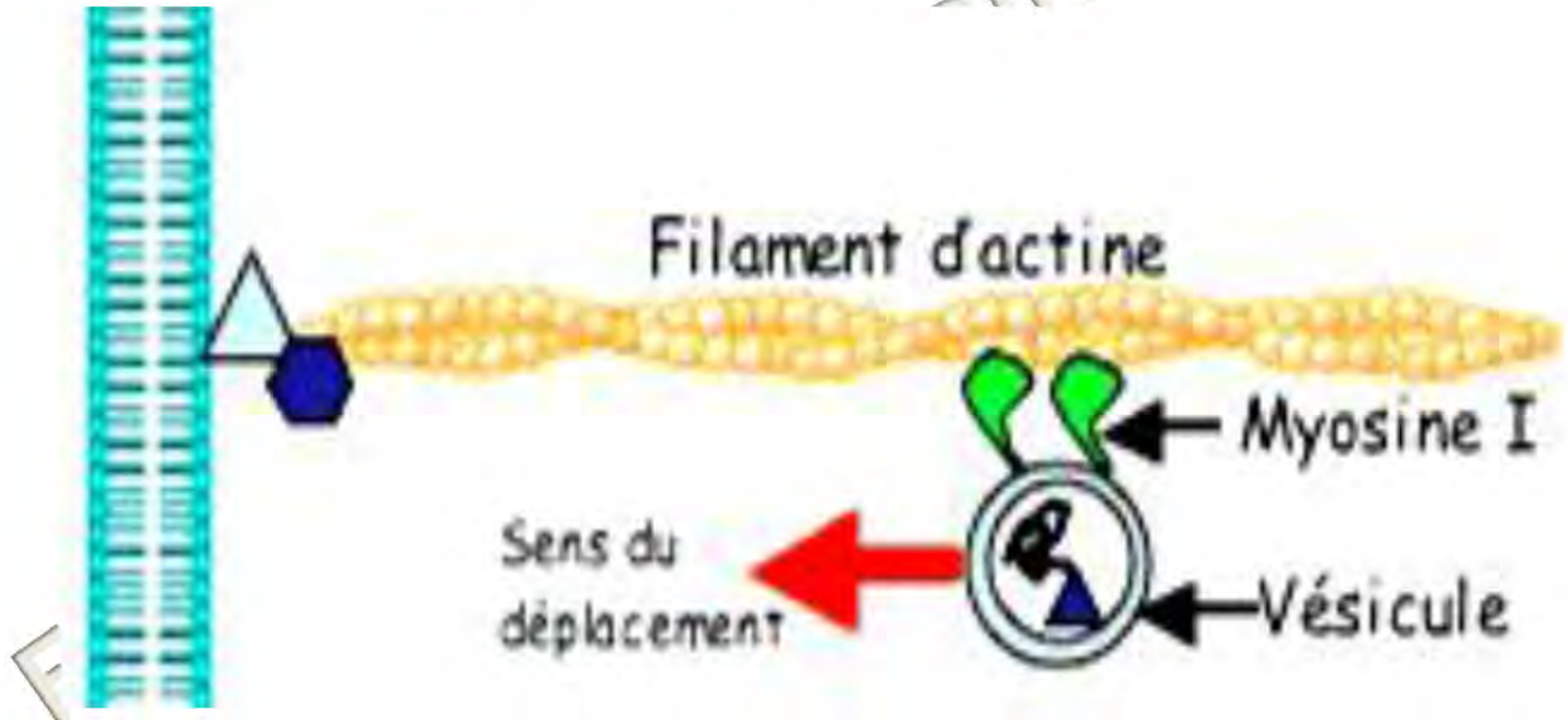
Les myosine I interviennent aussi pour déplacer des vésicules ou des éléments du cytosquelette dans la région sous membranaire



Objectif 6: Discuter leurs propriétés physiologiques fondamentales

Myosine I

La myosine I se déplace sur le MFF d'actine de l'extrémité (-) vers l'extrémité (+) en réalisant des cycles de phosphorylation de la tête pour s'attacher à l'actine

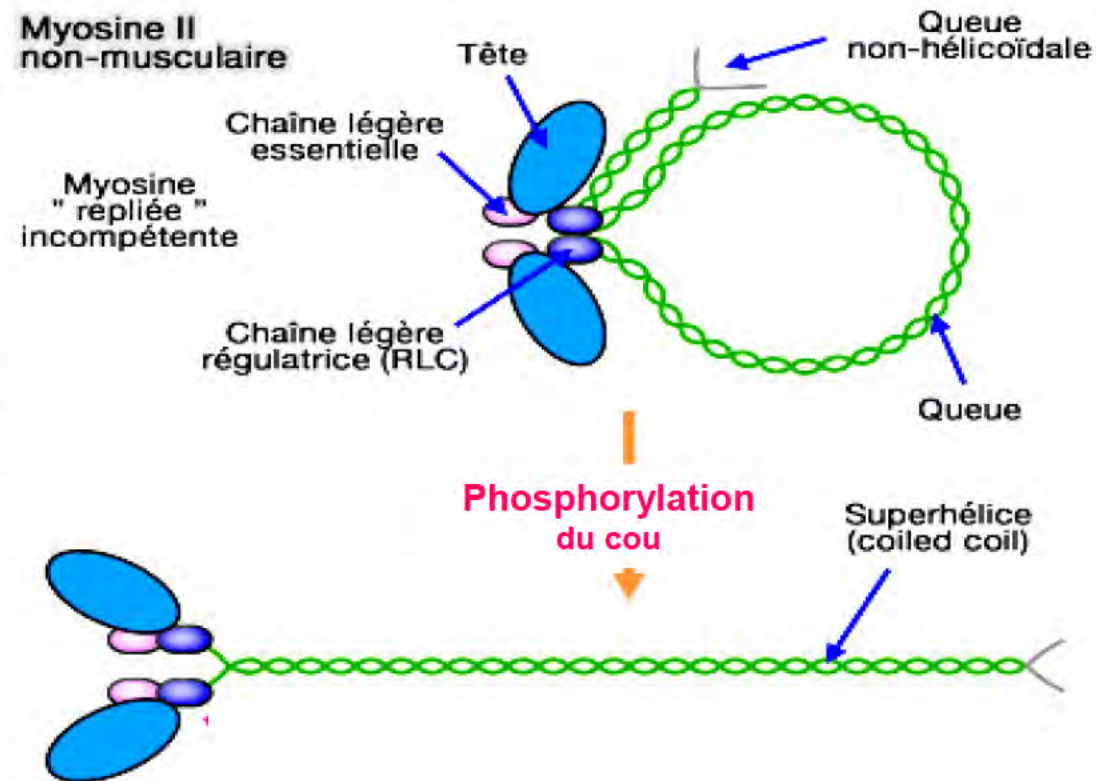


Objectif 6: Discuter leurs propriétés physiologiques fondamentales

Protéines associées à l'actine

Myosine II

**Activation par
Phosphorylation
(voir Complément P 23)**

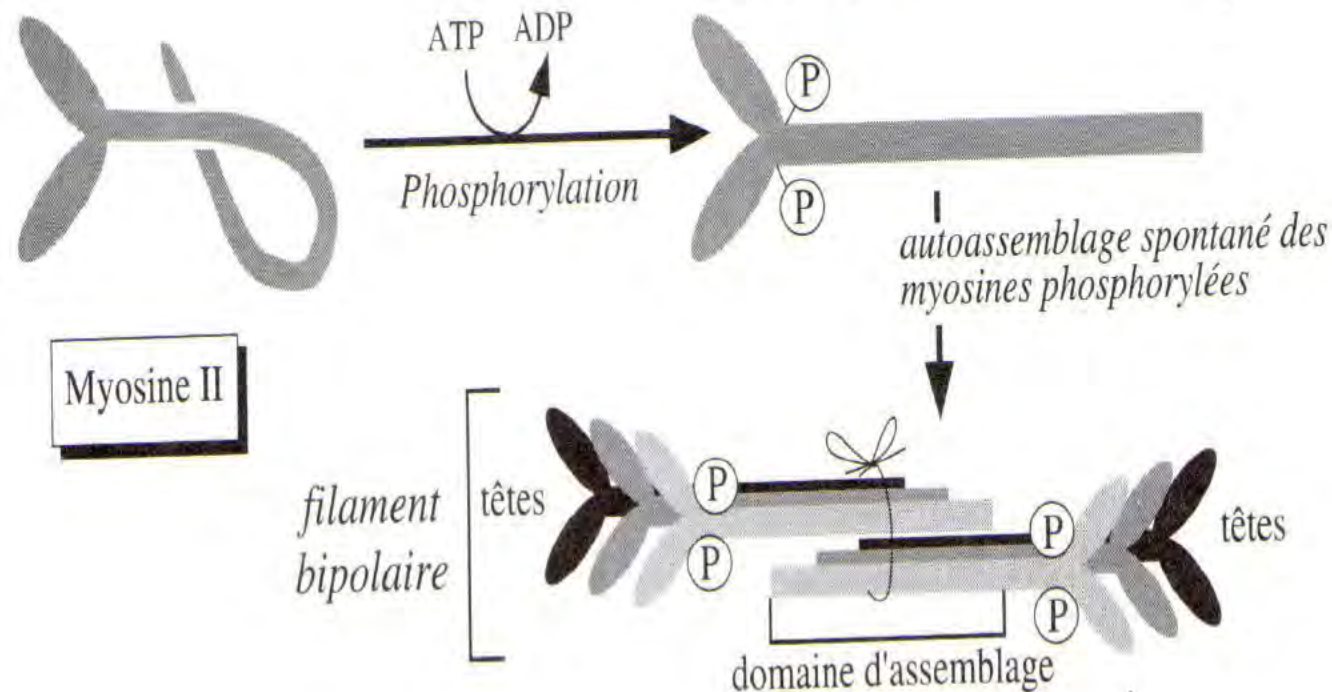


Objectif 6: Discuter leurs propriétés physiologiques fondamentales

Protéines associées à l'actine

Myosine II

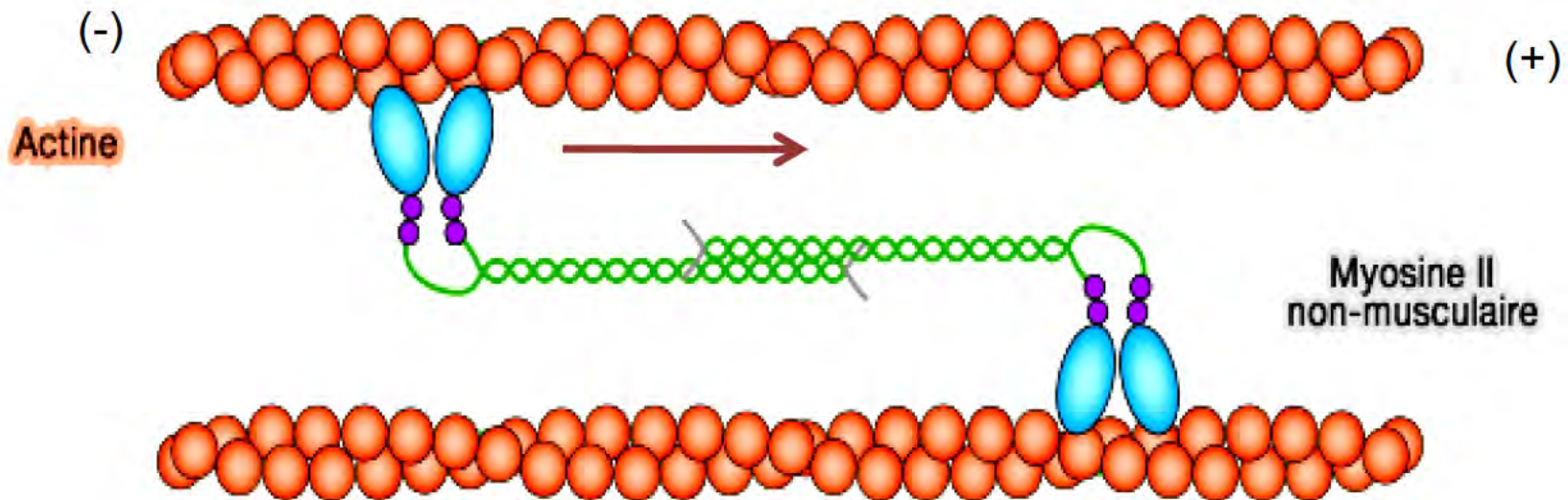
La molécule est activée par phosphorylation. Ce changement conformationnel induit l'autoassemblage en filament bipolaire



Objectif 6: Discuter leurs propriétés physiologiques fondamentales

Myosine II

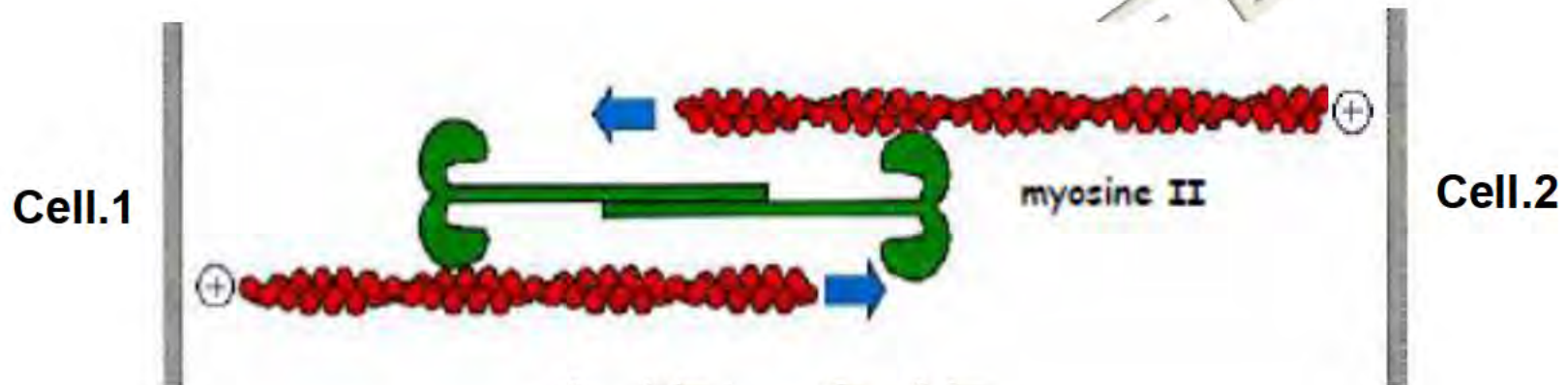
Dans les cellules non musculaires, le filament bipolaire ne comporte que quelques molécules et ne forme pas un filament épais qui reste caractéristique des cellules musculaires



L'interaction myosine II avec des MFF en faisceaux reliés à la membrane: disposition caractéristique des structures contractiles

Objectif 6: Discuter leurs propriétés physiologiques fondamentales

myosine II et interactions contractiles avec les MFF

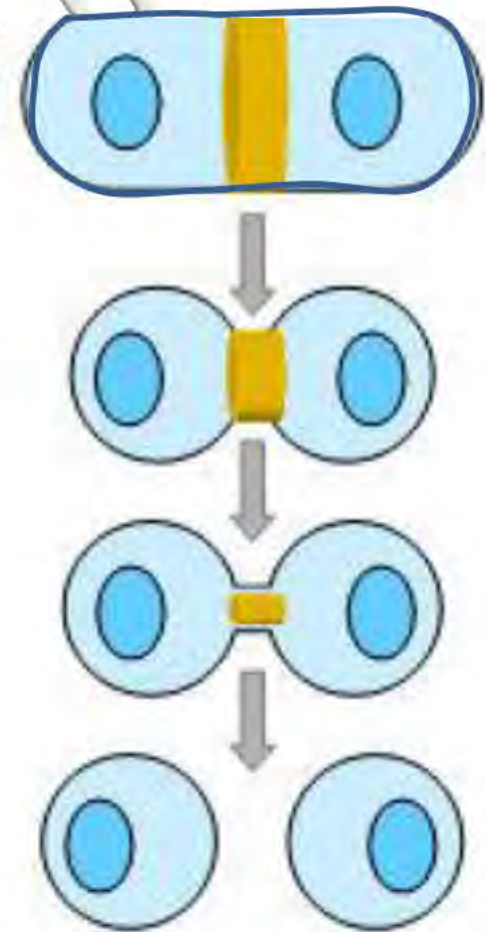


Cas de l'étranglement du pôle apical des cellules épithéliales
au niveau des jonction Zonula adherens

Objectif 6: Discuter leurs propriétés physiologiques fondamentales

myosine II et interactions contractiles avec les MFF

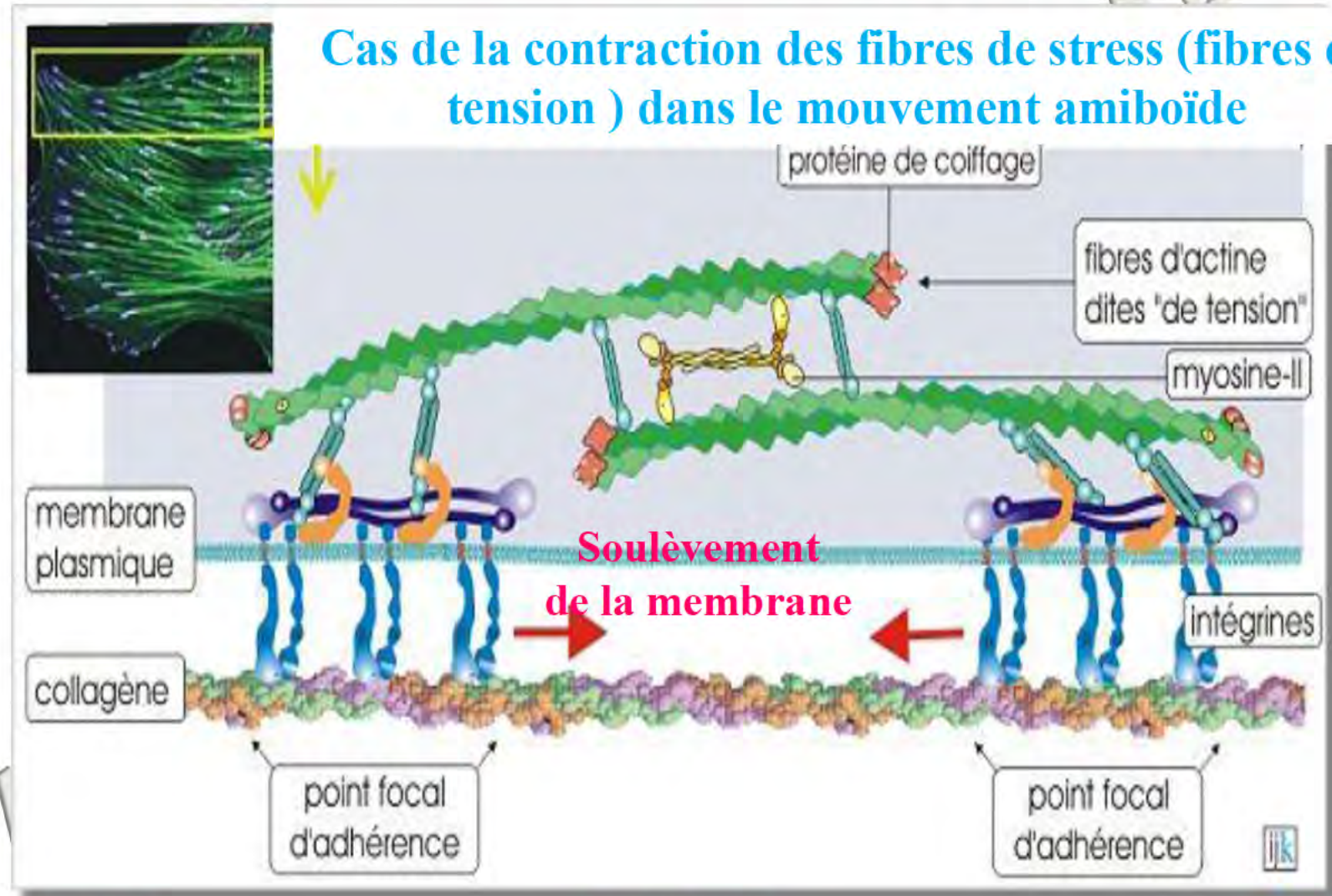
Myosine II : effet contractile de l'anneau de cytodièrese induisant l'étranglement de la cellule mère et la séparation des 2 cellules filles



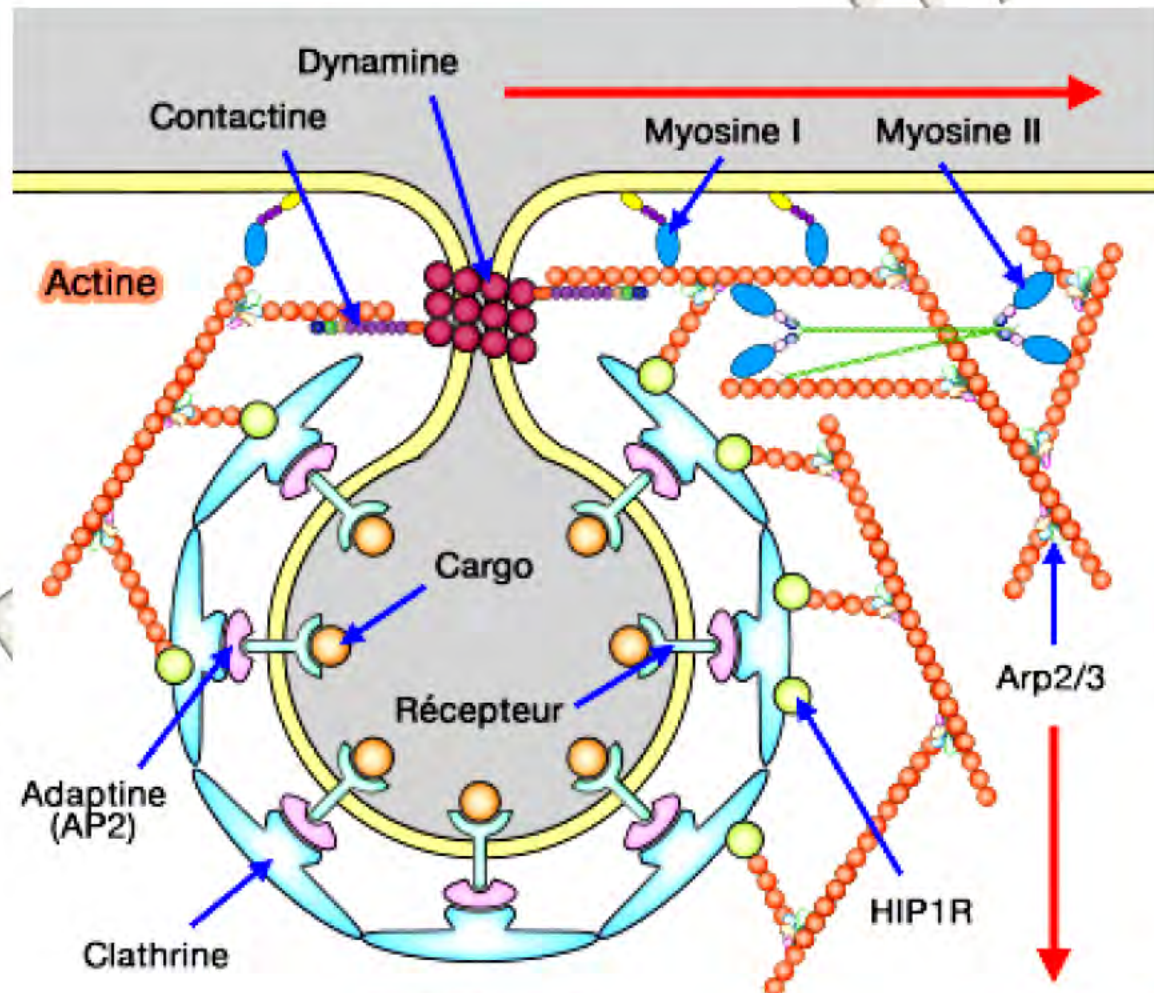
Objectif 6: Discuter leurs propriétés physiologiques fondamentales

myosine II et interactions contractiles avec les MFF

Cas de la contraction des fibres de stress (fibres de tension) dans le mouvement amiboïde



Le détachement de la vésicule d'endocytose est réalisé par traction des myosines sur les MFF du cortex



Facultatif

Objectif 6: Discuter leurs propriétés physiologiques fondamentales

Propriétés

- Polarité
- Dynamique
- Association à des protéines intrinsèques
- Sensibilité aux drogues

Objectif 7: Préciser l'effet de quelques drogues et leurs indications thérapeutiques

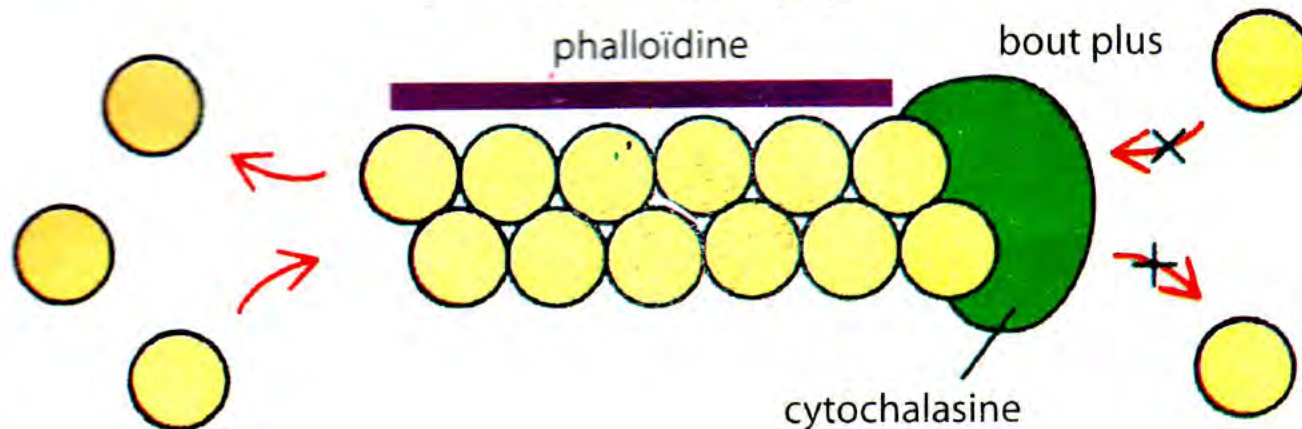
Sensibilité des MFF aux drogues (Voir fascicule P. 59)

Stabilisation

Phalloïdine

Dépolymérisation

Cytochalasine



Objectif 6: Discuter leurs propriétés physiologiques fondamentales

Propriétés

Protéines associées à l'actine



**Dans les cellules
non musculaires**

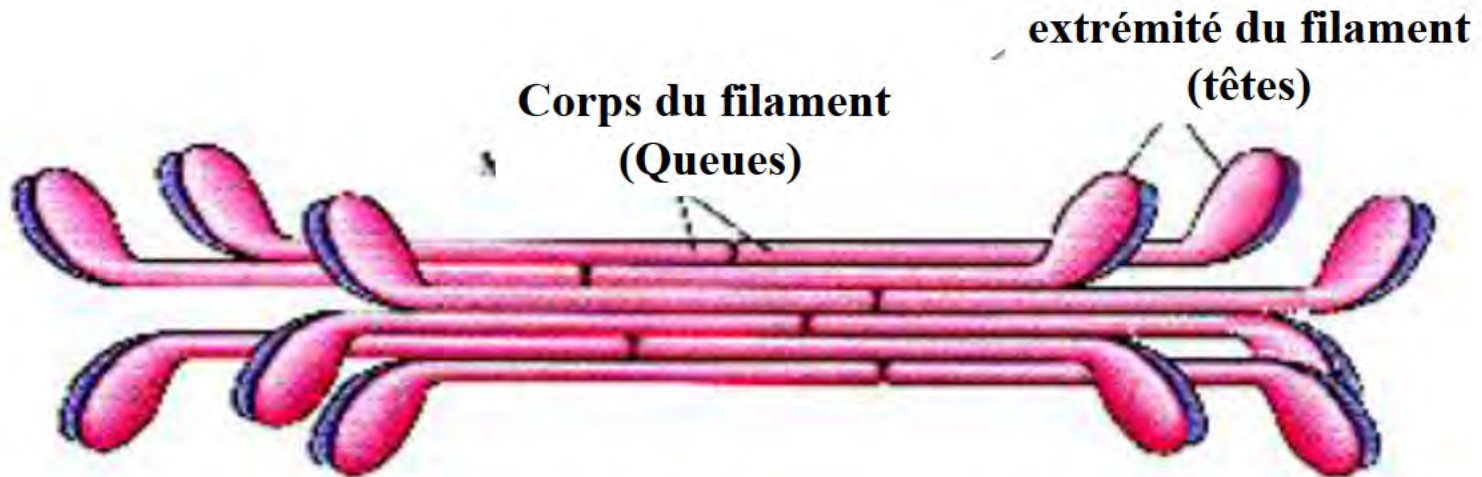


**Dans les cellules musculaires
(voir tableau II P 22 Complément)**

Objectif 6: Discuter leurs propriétés physiologiques fondamentales

Protéines associées à l'actine

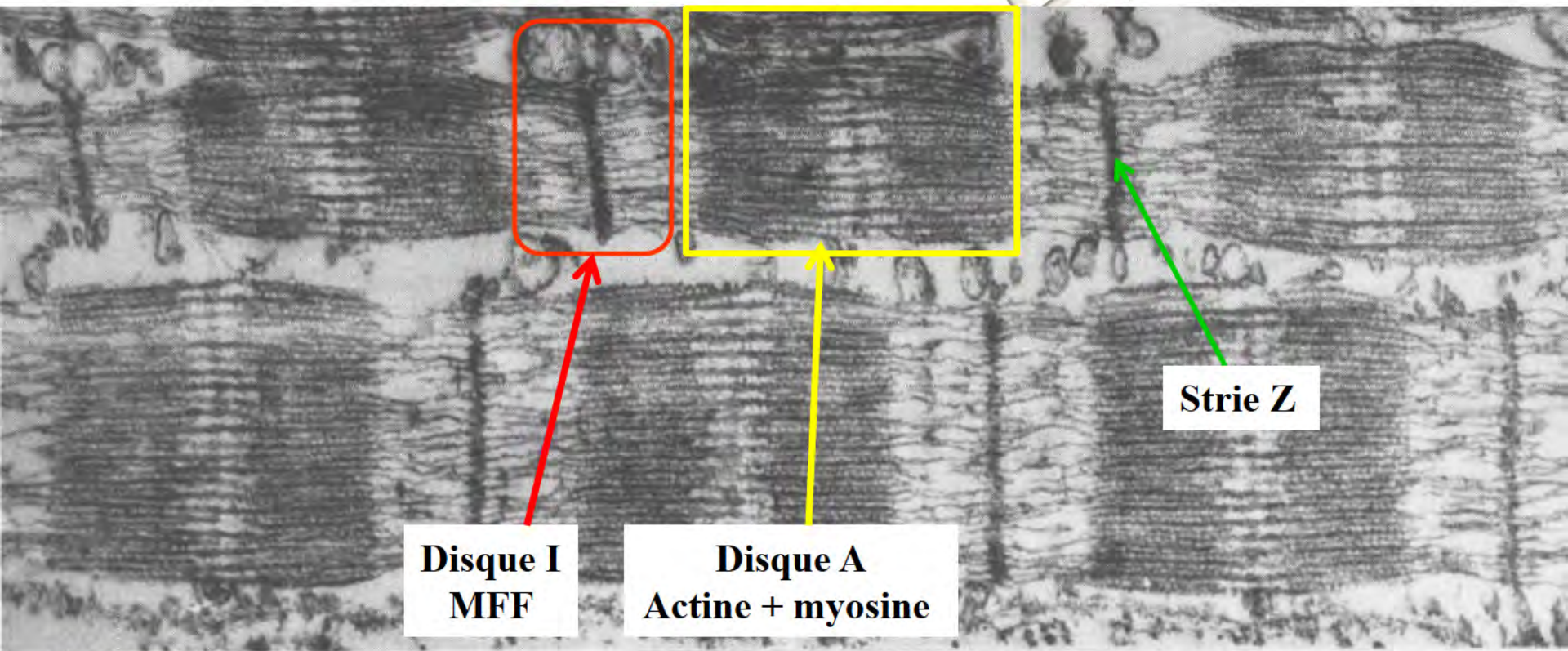
Myosine II



Dans les cellules musculaires, la myosine II est toujours organisée en filaments épais bipolaires de 10 -15nm de diamètre formés de 200 à 300 molécules de myosine native.

Myosine II des cellules musculaires

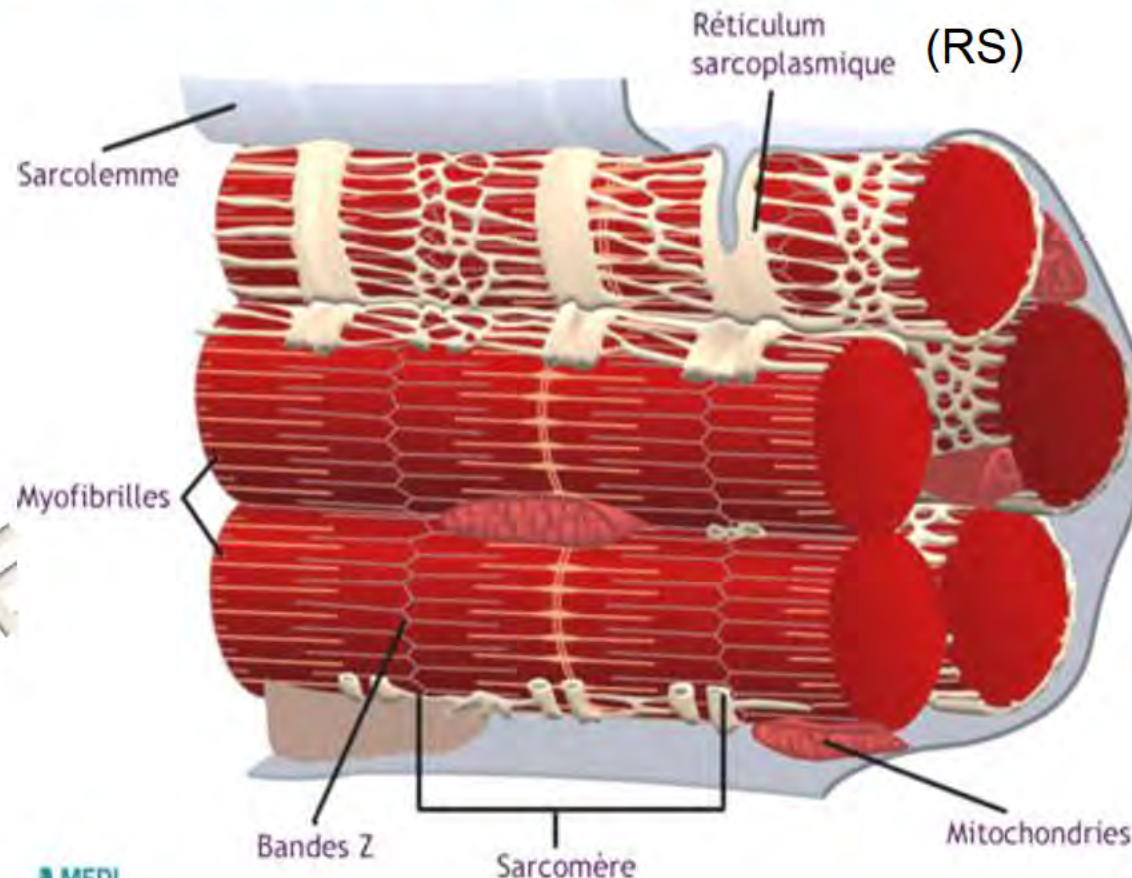
Sur coupes minces, MFF d'actine et Filaments épais de myosine ont une disposition périodique due à la succession d'unités : les sarcomères délimités par 2 stries Z



Objectif 9: expliquer leur interactions dans les cellules musculaires striées


Protéines associées à l'actine

Les MFF d'actine et filaments épais de myosine forment les myofibrilles des cellules musculaires



Objectif 9: expliquer leur interactions dans les cellules musculaires striées

Protéines associées dans la cellule musculaire



**Protéines de
structure
du sarcomère**

**Protéines
de la
contraction**

Objectif 9: expliquer leur interactions dans les cellules musculaires striées

Protéines associées dans la cellule musculaire

```
graph TD; A[Protéines de structure des filaments du sarcomère: organisation et stabilisation des filaments d'actine] --> B["α -actinine"]; A --> C[titine]; A --> D[tropomoduline]; A --> E[cap Z];
```

**Protéines de structure
des filaments du sarcomère:
organisation et stabilisation
des filaments d'actine**

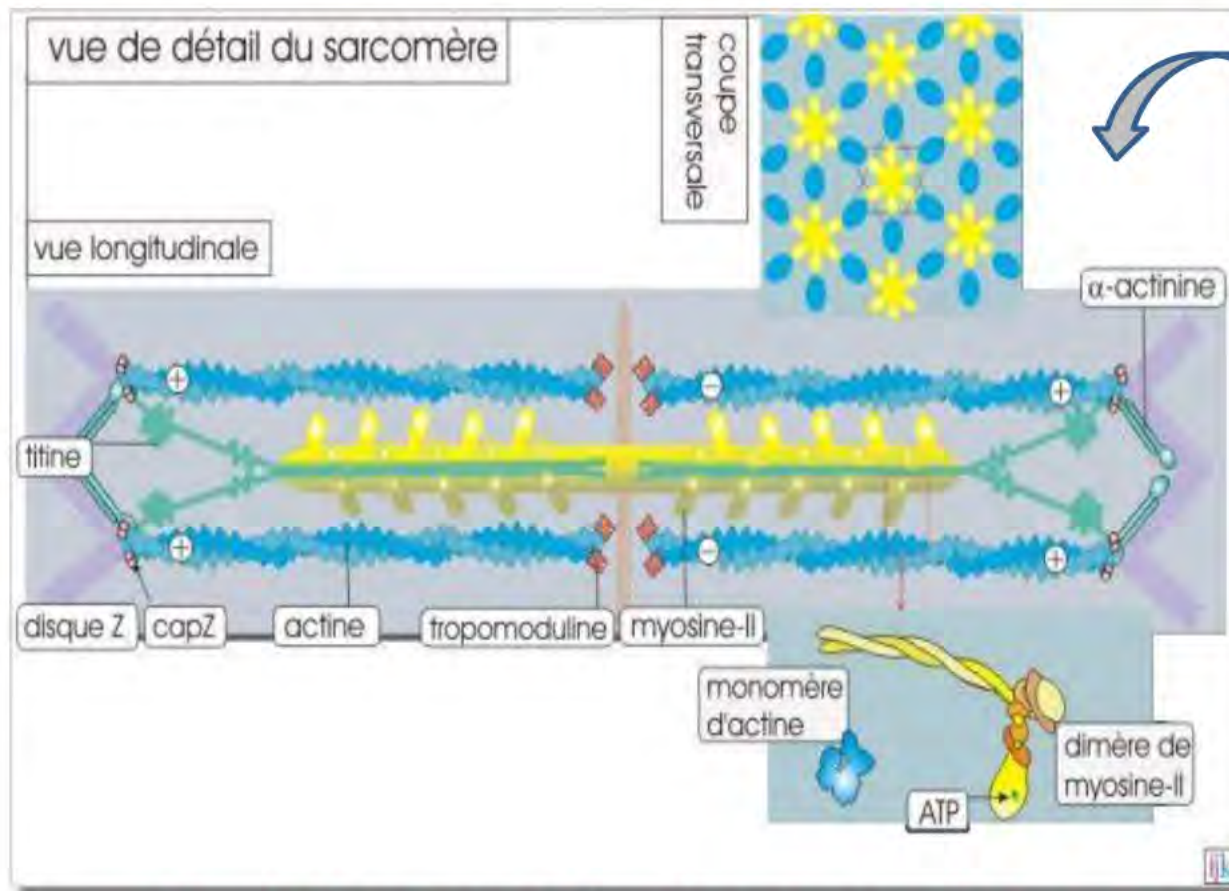
α -actinine

titine

tropomoduline

cap Z

Objectif 9: expliquer leur interactions dans les cellules musculaires striées



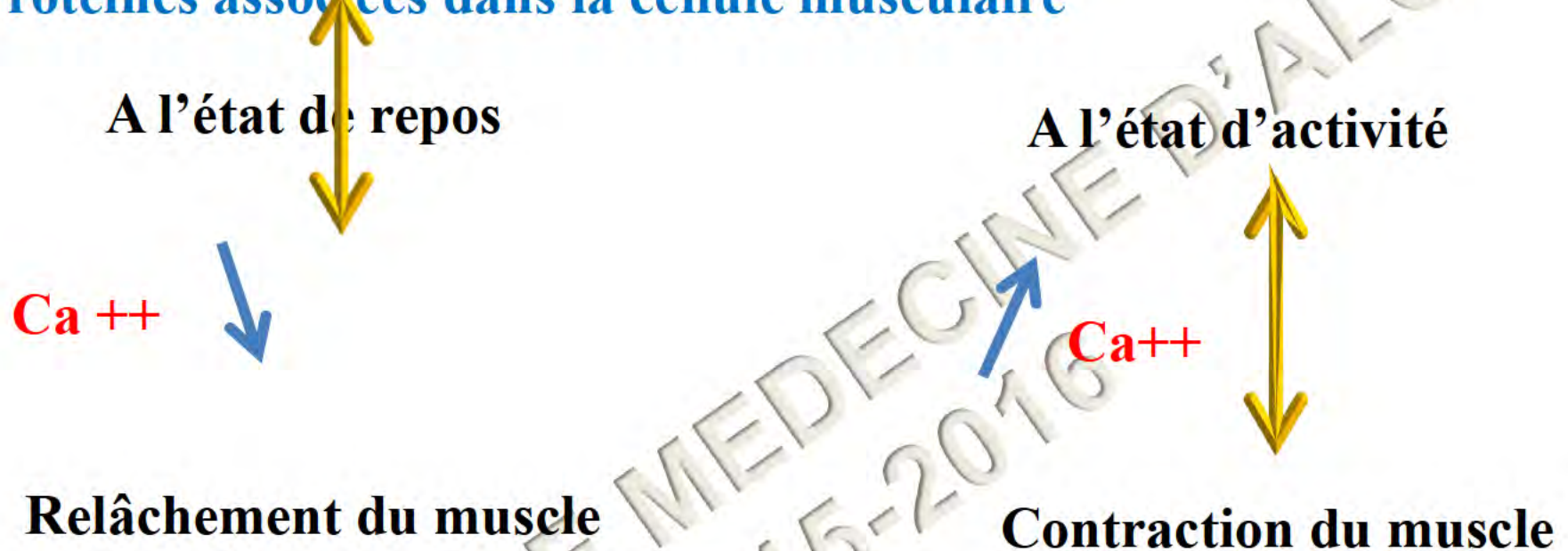
Les têtes de myosine interagissent avec plusieurs MFF

• Les filaments d'actine musculaire sont stabilisés par :
α-actinine, tropomyosine, troponine, cap Z et tropomoduline

• Les filaments de myosine sont également stabilisés par la titine, une protéine élastique. Cette organisation facilite l'interaction actine-myosine

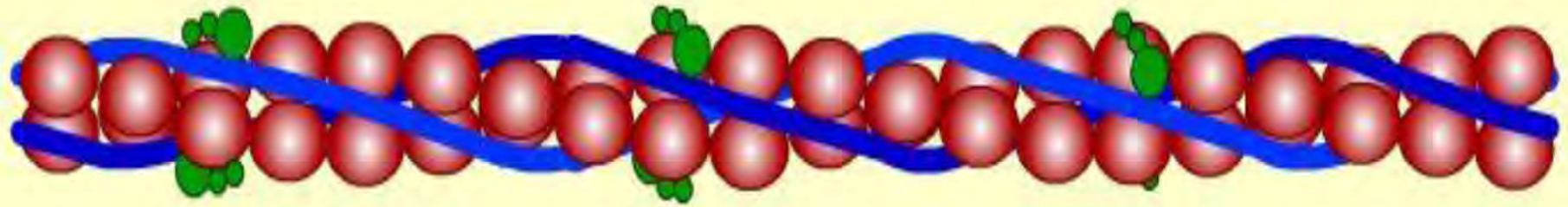
Objectif 9: expliquer leur interactions dans les cellules musculaires striées

Protéines associées dans la cellule musculaire





Objectif 9: expliquer leur interactions dans les cellules musculaires striées

Etat de repos (voir fascicule P 61)



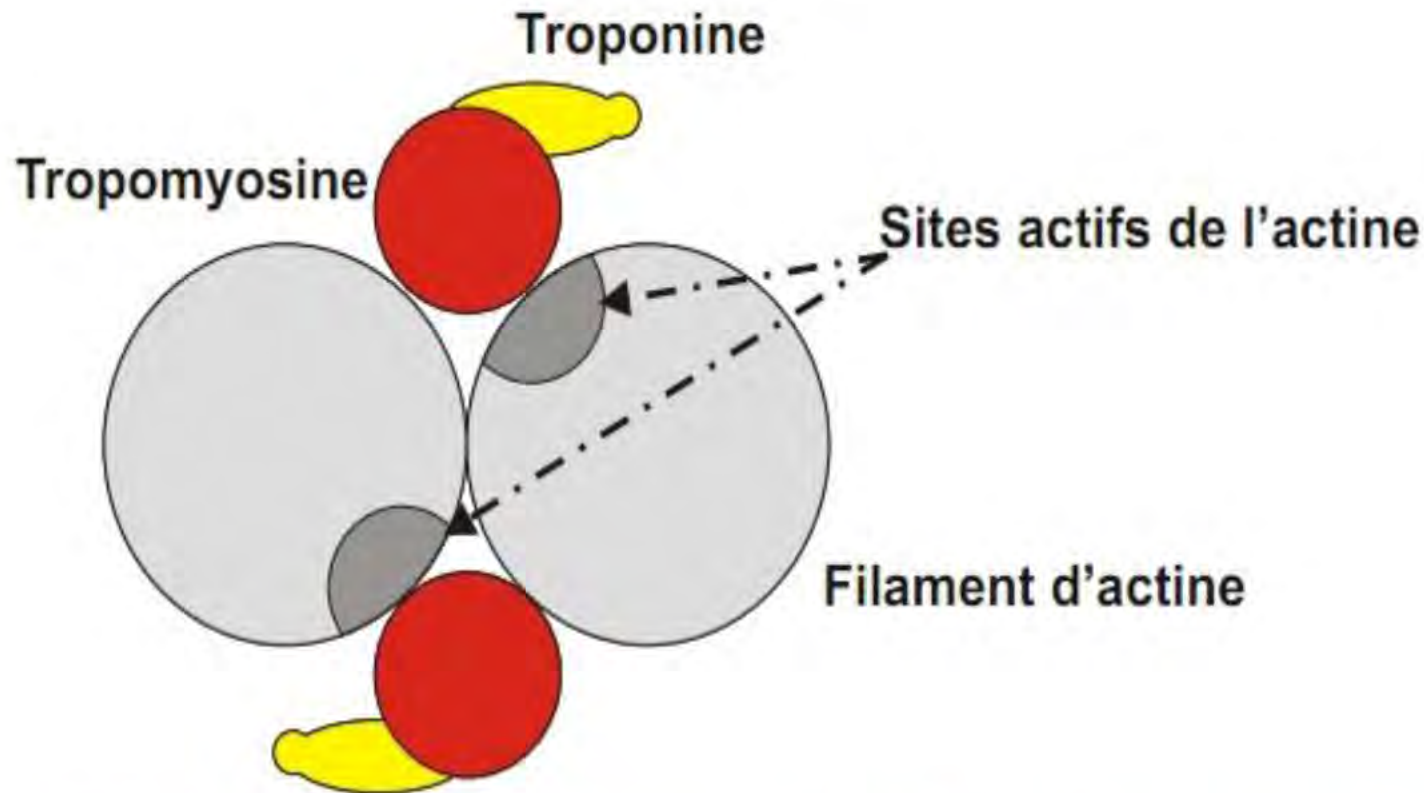
 Actine G

 Tropomyosine

 Troponine

Objectif 9: expliquer leur interactions dans les cellules musculaires striées

Protéines d'interaction de repos du muscle



Les sites de fixation de la myosine sur l'actine sont masqués par la tropomyosine, elle-même maintenue par les troponines associées

Objectif 9: expliquer leur interactions dans les cellules musculaires striées

Transition d'un état de repos à un état d'activité

La fixation du Ca^{++} sur la Tn C, modifie la configuration spatiale du complexe des Troponines

La déformation de la Tn I modifie la position de la Tn T. celle-ci entraîne dans son déplacement la tropomyosine.

La tropomyosine étant écarté du sillon d'actine, les sites de fixation des têtes de myosine sur l'actine deviennent accessibles

Objectif 9: expliquer leur interactions dans les cellules musculaires striées

Protéines d'interaction de contraction du muscle

Têtes de myosine s'attachent puis se détachent du filament

